

PA 1243276

REC'D 08 DEC 2004

PTO PGT

THE UNITED STATES OF AMERICA

TO ALL TO WHOM THESE PRESENTS SHALL COME:

UNITED STATES DEPARTMENT OF COMMERCE

United States Patent and Trademark Office

November 02, 2004

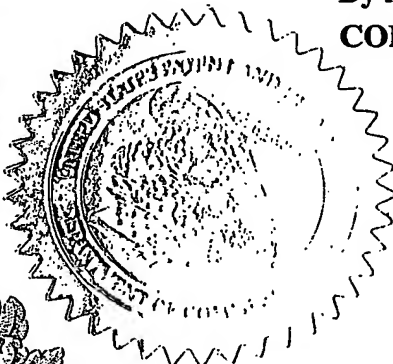
THIS IS TO CERTIFY THAT ANNEXED HERETO IS A TRUE COPY FROM THE RECORDS OF THE UNITED STATES PATENT AND TRADEMARK OFFICE OF THOSE PAPERS OF THE BELOW IDENTIFIED PATENT APPLICATION THAT MET THE REQUIREMENTS TO BE GRANTED A FILING DATE UNDER 35 USC 111.

APPLICATION NUMBER: 60/500,699

FILING DATE: September 08, 2003

PRIORITY DOCUMENT
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN
COMPLIANCE WITH
RULE 17.1(a) OR (b)

By Authority of the
COMMISSIONER OF PATENTS AND TRADEMARKS



H. L. Jackson
H. L. JACKSON
Certifying Officer

BEST AVAILABLE COPY

Under the Paperwork Reduction Act of 1995, no persons are required to respond to a collection of information unless it displays a valid OMB control number.

PROVISIONAL APPLICATION FOR PATENT COVER SHEET

This is a request for filing a PROVISIONAL APPLICATION FOR PATENT under 37 CFR 1.53(c).

Express Mail Label No.

INVENTOR(S)					
Given Name (first and middle [if any])		Family Name or Surname		Residence (City and either State or Foreign Country)	
A. Joachim		A. Denner, Dr.		1. Berlin / Germany	
Additional inventors are being named on the _____ separately numbered sheets attached hereto					
TITLE OF THE INVENTION (500 characters max)					
INDUKTION ANTIVIRALER NEUTRALISIERENDER ANTIKÖRPER BEIM MENSCH UND BEIM TIER					
Direct all correspondence to: CORRESPONDENCE ADDRESS					
<input type="checkbox"/> Customer Number: _____					
OR					
<input checked="" type="checkbox"/> Firm or Individual Name		GULDE HENGELHAUPT ZIERIG & SCHNEIDER			
Address		Anwaltskanzlei			
Address		Schützeng. 15-17			
City		State		Zip	10117
Country		Germany		Telephone	+49-30-20623-30
				Fax	+49-30-2062-3123
ENCLOSED APPLICATION PARTS (check all that apply)					
<input checked="" type="checkbox"/> Specification Number of Pages		81		<input type="checkbox"/> CD(s), Number _____	
<input checked="" type="checkbox"/> Drawing(s) Number of Sheets		14		<input type="checkbox"/> Other (specify) _____	
<input type="checkbox"/> Application Date Sheet. See 37 CFR 1.76					
METHOD OF PAYMENT OF FILING FEES FOR THIS PROVISIONAL APPLICATION FOR PATENT					
<input type="checkbox"/> Applicant claims small entity status. See 37 CFR 1.27.				FILING FEE Amount (\$)	
<input type="checkbox"/> A check or money order is enclosed to cover the filing fees.				290,-	
<input type="checkbox"/> The Director is hereby authorized to charge filing fees or credit any overpayment to Deposit Account Number: _____					
<input checked="" type="checkbox"/> Payment by credit card. Form PTO-2038 is attached.					
The invention was made by an agency of the United States Government or under a contract with an agency of the United States Government.					
<input checked="" type="checkbox"/> No.					
<input type="checkbox"/> Yes, the name of the U.S. Government agency and the Government contract number are: _____					

[Page 1 of 2]

Respectfully submitted,

SIGNATURE

S. C. G.

TYPED or PRINTED NAME

Stephan Mainitz

TELEPHONE

+49-30-20623-153

Date

September 4, 2003

REGISTRATION NO.

(if appropriate)

Docket Number:

P20170345p

USE ONLY FOR FILING A PROVISIONAL APPLICATION FOR PATENT

This collection of information is required by 37 CFR 1.51. The information is required to obtain or retain a benefit by the public which is to file (and by the USPTO to process) an application. Confidentiality is governed by 35 U.S.C. 122 and 37 CFR 1.14. This collection is estimated to take 8 hours to complete, including gathering, preparing, and submitting the completed application form to the USPTO. Time will vary depending upon the individual case. Any comments on the amount of time you require to complete this form and/or suggestions for reducing this burden, should be sent to the Chief Information Officer, U.S. Patent and Trademark Office, U.S. Department of Commerce, P.O. Box 1450, Alexandria, VA 22313-1450. DO NOT SEND FEES OR COMPLETED FORMS TO THIS ADDRESS. SEND TO: Mail Stop Provisional Application, Commissioner for Patents, P.O. Box 1450, Alexandria, VA 22313-1450.

If you need assistance in completing the form, call 1-800-PTO-9199 and select option 2.

PROVISIONAL APPLICATION COVER SHEET
Additional Page

PTO/SB/16 (08-03)

Approved for use through 07/31/2008. OMB 0651-0032

U.S. Patent and Trademark Office; U.S. DEPARTMENT OF COMMERCE

Under the Paperwork Reduction Act of 1995, no persons are required to respond to a collection of information unless it displays a valid OMB control number.

Docket Number

P2017034Sp

INVENTOR(S)/APPLICANT(S)		
Given Name (first and middle [if any])	Family or Surname	Residence (City and either State or Foreign Country)
2. Kurtl	2. REINHARDT	2. Kleinmachnow/ Germany
3. Uwe	3. FIEBIG	3. Potsdam/ Germany
4. Mirco	4. Schmolke	4. Berlin/ Germany
5. Alexander	5. KARLAS	5. Berlin/ Germany

[Page 2 of 2]

Number 2 of 2

WARNING: Information on this form may become public. Credit card information should not be included on this form. Provide credit card information and authorization on PTO-2038.

ANWALTSKANZLEI
Gulde Hengelhaupt Ziebig & Schneider
Patente Marken Design Lizenzen

Gulde Hengelhaupt Ziebig & Schneider, Schützenstraße 15-17, 10117 Berlin

U.S. Patent and Trademark Office
Customer Window,
Mail Stop Provisional Applications
Crystal Plaza Two, Lobby, Room 1B03
2011 South Clark Place

22202 Arlington, VA

Patentanwälte
European Patent and Trademark Attorneys*

Klaus W. Gulde, Dipl.-Chem.*
Jürgen D. Hengelhaupt, Dipl.-Ing.^{3a}
Dr. Marlene K. Ziebig, Dipl.-Chem.^{2a}
Henry Schneider, Dipl.-Ing.*
Wolf-J. Walter, Dipl.-Chem., Dipl.-Jur.*
Wülfried H. Goesch, Dipl.-Ing.^{1a}
Dieter K. Wicht, Dipl.-Ing.^{1a}
Isolde U. Winkler, Dipl.-Ing.*
Dorit R. Rasch, Dipl.-Chem.*
Dr. Sven Lange, Dipl.-Biologe²
Stephan Mainitz, Dipl.-Chem.
Dr. Diane Reinstädler, Dipl.-Chem.

Rechtsanwälte

Jörg K. Grzam
Marco Scheffler

Schützenstraße 15-17
D-10117 Berlin

Tel.: 030/206230 / 030/264 13 30
Fax: 030/20623 127

office@berlin-patent.net
www.berlin-patent.net

Datum/date	:	04.09.03
Unser Zeichen/Our file	:	P201703USp-La
Land/Country	:	USA-provisional
Titel/Title	:	Induktion antiviraler neutralisierender Antikörper beim Menschen und beim Tier

Dear Sirs:

Please find enclosed a provisional patent application for filing with the USPTO.

Very truly yours, :



Stephan Mainitz
Patent Attorney

Encls.: specification and drawings, 95 pages
Cover sheet, Fee transmittal
Credit card payment form

¹Büro Berlin-Adlershof
Rudower Chaussee 29
D-12489 Berlin
Tel.: 030/6392 31 95
Fax: 030/6392 31 99

²Büro Berlin-Buch
Robert-Rössle-Straße 10
D-13125 Berlin
Tel.: 030/9489 21 70
Fax: 030/9489 21 72

³Büro München
Sendlinger Straße 2
D-80331 München
Tel.: 089/2323 61 82
Fax: 089/2323 61 83

Under the Paperwork Reduction Act of 1995, no persons are required to respond to a collection of information unless it displays a valid OMB control number.

FEE TRANSMITTAL

for FY 2003

Effective 01/01/2003. Patent fees are subject to annual revision.

☐ Applicant claims small entity status. See 37 CFR 1.27

Complete if Known

Application Number

Filing Date

First Named Inventor

Examiner Name

Art Unit

Attorney Docket No.

TOTAL AMOUNT OF PAYMENT

(\$ 290,00

Denver, Colorado

P20170345P

METHOD OF PAYMENT (check all that apply)

☐ Check ☒ Credit card ☐ Money Order ☐ Other ☐ None☐ Deposit Account:Deposit
Account
Number
Deposit
Account
Name

The Director is authorized to: (check all that apply)

☒ Charge fee(s) indicated below ☐ Credit any overpayments☐ Charge any additional fee(s) during the pendency of this application☐ Charge fee(s) indicated below, except for the filing fee to the above-identified deposit account.

FEE CALCULATION

1. BASIC FILING FEE

Large Entity Fee Code (\$)	Small Entity Fee Code (\$)	Fee Description	Fee Paid
1001 750	2001 375	Utility filing fee	
1002 330	2002 165	Design filing fee	
1003 520	2003 260	Plant filing fee	
1004 750	2004 375	Reissue filing fee	
1005 160	2005 80	Provisional filing fee	160
SUBTOTAL (1) (\$)			160

2. EXTRA CLAIM FEES FOR UTILITY AND REISSUE

Total Claims	Extra Claims	Fee from below	Fee Paid
Independent	-20** =	X	
Multiple Dependent	-3** =	X	

Large Entity Fee Code (\$)	Small Entity Fee Code (\$)	Fee Description
1202 18	2202 9	Claims in excess of 20
1201 84	2201 42	Independent claims in excess of 3
1203 280	2203 140	Multiple dependent claim, if not paid
1204 84	2204 42	** Reissue independent claims over original patent
1205 18	2205 9	** Reissue claims in excess of 20 and over original patent

SUBTOTAL (2) (\$ 0,00

**or number previously paid, if greater; For Reissues, see above

FEE CALCULATION (continued)

3. ADDITIONAL FEES

Large Entity Small Entity

Fee Code (\$)	Fee Code (\$)	Fee Description	Fee Paid
1051 130	2051 65	Surcharge - late filing fee or oath	
1052 50	2052 25	Surcharge - late provisional filing fee or cover sheet	130
1053 130	1053 130	Non-English specification	
1812 2,520	1812 2,520	For filing a request for ex parte reexamination	
1804 920*	1804 920*	Requesting publication of SIR prior to Examiner action	
1805 1,840*	1805 1,840*	Requesting publication of SIR after Examiner action	
1251 110	2251 55	Extension for reply within first month	
1252 410	2252 205	Extension for reply within second month	
1253 930	2253 465	Extension for reply within third month	
1254 1,450	2254 725	Extension for reply within fourth month	
1255 1,970	2255 985	Extension for reply within fifth month	
1401 320	2401 160	Notice of Appeal	
1402 320	2402 160	Filing a brief in support of an appeal	
1403 280	2403 140	Request for oral hearing	
1451 1,510	1451 1,510	Petition to Institute a public use proceeding	
1452 110	2452 55	Petition to revive - unavoidable	
1453 1,300	2453 650	Petition to revive - unintentional	
1501 1,300	2501 650	Utility issue fee (or reissue)	
1502 470	2502 235	Design issue fee	
1503 630	2503 315	Plant issue fee	
1460 130	1460 130	Petitions to the Commissioner	
1807 50	1807 50	Processing fee under 37 CFR 1.17(q)	
1808 180	1808 180	Submission of Information Disclosure Stmt	
8021 40	8021 40	Recording each patent assignment per property (times number of properties)	
1809 750	2809 375	Filing a submission after final rejection (37 CFR 1.129(a))	
1810 750	2810 375	For each additional invention to be examined (37 CFR 1.129(b))	
1801 750	2801 375	Request for Continued Examination (RCE)	
1802 900	1802 900	Request for expedited examination of a design application	

Other fee (specify)

*Reduced by Basic Filing Fee Paid

SUBTOTAL (3) (\$ 130,-

(Complete if applicable)

SUBMITTED BY

Name (Print/Type)

Stephen Mainz

Registration No.
(Attorney/Agent)

Telephone

Signature

Date

WARNING: Information on this form may become public. Credit card information should not be included on this form. Provide credit card information and authorization in PTO-2038.

This collection of information is required by 37 CFR 1.17 and 1.27. The information is required to obtain or retain a benefit by the public which is to file (and by the USPTO to process) an application. Confidentiality is governed by 35 U.S.C. 122 and 37 CFR 1.14. This collection is estimated to take 12 minutes to complete, including gathering, preparing, and submitting the completed application form to the USPTO. Time will vary depending upon the individual case. Any comments on the amount of time you require to complete this form and/or suggestions for reducing this burden, should be sent to the Chief Information Officer, U.S. Patent and Trademark Office, U.S. Department of Commerce, P.O. Box 1450, Alexandria, VA 22313-1450. DO NOT SEND FEES OR COMPLETED FORMS TO THIS ADDRESS. SEND TO: Commissioner for Patents, P.O. Box 1450, Alexandria, VA 22313-1450.

If you need assistance in completing the form, call 1-800-PTO-9199 and select option 2.

5

Induktion antiviraler neutralisierender Antikörper beim
Menschen und beim Tier

10

Beschreibung

Die Erfindung betrifft immunogene Konstrukte und ein
15 pharmazeutisches Mittel zur Induktion von humoralen
neutralisierenden Immunantworten gegen Virusinfektionen
sowie ein Kit zum Nachweis von Antikörpern und
Virusantigenen. Die Erfindung betrifft weiterhin ein
Verfahren zur Induktion einer Antikörperantwort und ein
20 Verfahren zur passiven Immunisierung eines Organismus unter
Verwendung neutralisierender Antikörper, die mit den
genannten immunogenen Konstrukten gewonnen wurden und einen
Bioassay zum Nachweis der Infektion mit Viren.

25 Die Infektion mit dem menschlichen Immundefizienzvirus HIV
(human immune deficiency virus) und das daraus resul-
tierende erworbene menschliche Immundefizienz Syndrom
(AIDS: acquired immune deficiency syndrome) hat sich seit
seiner Erstbeschreibung in den frühen achtziger Jahren des
30 letzten Jahrhunderts zu einer der größten globalen Virus-
Epidemien entwickelt. Allein im Jahr 2002 infizierten sich
weltweit fünf Millionen Menschen mit HIV, davon 800000
Kinder unter 15 Jahren, 3,1 Millionen Menschen starben in
Folge der HIV-Infektion und/oder AIDS. Die Anzahl der HIV-
35 Infizierten beläuft sich damit insgesamt auf über 42

Millionen (1). Insgesamt sind heute mehr als 20 Millionen Menschen an HIV/AIDS gestorben. Schätzungen gehen davon aus, dass ohne effektive Gegenmaßnahmen im Jahr 2010 45 Millionen Neuinfektionen zu erwarten sind und im Jahr 2020 etwa 70 Millionen Tote (2).

Im Stand der Technik sind mehrere Therapien von Virus-erkrankungen wie HIV-Infektionen bzw. AIDS bekannt. Beschrieben sind beispielsweise Monotherapien mit Hemmern der Reversen Transkriptase wie AZT, Kombinationstherapien, insbesondere mit Reverse-Transkriptaseinhibitoren und Proteaseninhibitoren wie zum Beispiel AZT und Nevirapin oder die Kombinationstherapie von antiretroviralen Substanzen mit Immunmodulatoren und anderen Substanzen wie zum Beispiel Interferon, Interleukinen und/oder Thymostimulin. Diese Therapien ermöglichen es, den physiologischen Zustand des HIV-Infizierten zu stabilisieren. Eine Heilung im klassischen Sinne, das heißt die Eliminierung des Virus, ist jedoch nicht möglich. Aus diesem Grunde gab es immer wieder Bestrebungen, neue und effektive pharmazeutische Mittel bereitzustellen, die als Prophylaxe bzw. Therapie die humorale bzw. zelluläre Immunantwort in einem infizierten Organismus so aktivieren, dass Viren neutralisiert bzw. abgetötet werden.

Es ist dem Fachmann bekannt, dass er eine Immunisierung sowohl aktiv als auch passiv herbeiführen kann. Bei der künstlichen aktiven Immunisierung erfolgt eine Applikation definierter Antigene, die zu einer aktiv erworbenen Immunität durch die Bildung von Antikörpern oder zellulärer Immunität führt. Bei der passiven Immunisierung werden die Antikörper oder die Immunzellen direkt appliziert, die zu einer passiv erworbenen Immunität führen. Eine künstliche aktive Immunisierung eines Organismus gegen Viren kann beispielsweise durch inaktivierte Viren, virale Proteine oder von Viren abgeleitete Peptide erfolgen, die zum

Beispiel neutralisierende Antikörper induzieren. Neutralisierende Antikörper sind für verschiedene Virus-erkrankungen beschrieben worden und können durch die Gabe bestimmter Antigene, insbesondere Virusproteine im Organismus, induziert werden. Eine derartige Aktivierung bzw. Induktion einer Immunantwort nennt man Impfen. Dem Fachmann ist dies beispielsweise für Impfstoffe gegen Influenza-Virus, Pockenvirus, Masernvirus und Poliovirus bekannt. Auch gegen porcine endogene Retroviren (PERVs) konnten neutralisierende Antikörper induziert werden (Fiebig et al., 2003), da allerdings kein Tiermodell vorhanden ist, in dem sich PERVs vermehren, konnte die Wirksamkeit dieser Impfstrategie nicht festgestellt werden. Zur Immunisierung wurde die vollständige Ectodomäne des transmembranen Hüllproteins dieser Viren appliziert. Auf andere Viren - zum Beispiel HIV - ist diese Immunisierungsstrategie, auch bei Verwendung analoger Hüllproteine oder Bindungsstrukturen, nicht mit Erfolg übertragbar.

Zunächst ging man bei der Bekämpfung von HIV-Infektionen davon aus, dass durch die Gabe von abgeschwächten oder abgetöteten Viren, gegebenenfalls im Zusammenhang mit Zusatzstoffen, eine humorale - beispielsweise über Antikörper bzw. eine zelluläre - beispielsweise über T-Zellen - Immunantwort im Organismus ausgelöst werden kann. Die Versuche zur Induktion einer Immunantwort über die Gabe bzw. die Impfung mit einem abgetöteten oder abgeschwächten Virus bzw. mit Hüllproteinen dieser wurden insbesondere kurz nach Bekanntwerden der Krankheit AIDS stark forciert, da mit dieser Technik bei anderen Virus-Krankheiten gute Resultate erzielbar waren. Es zeigte sich jedoch sehr schnell, dass es mit dieser Methode nicht möglich ist, eine gewünschte Antikörperantwort zu induzieren, da die zum Testen verwendeten Viren auf Fremdzellen wuchsen und die

Abstoßung dieser Viren auf zellulären Fremdan antigenen in der Virushülle beruhte. Insbesondere Ganzvirus-Vakzinen gegen HIV können neben zellulären Antigenen auch Strukturen enthalten, die von dem Virus zur Hemmung des Immunsystems entwickelt wurden, wie immunsuppressive Domänen oder maskierende Kohlenhydrate, wodurch die entwickelten Impfstoffe nicht optimal wirken können.

Es gibt derzeit keinen Impfstoff, der eine effektive Immunantwort gegen eine HIV-Infektion induzieren kann (3). Generell kann man zwei Strategien zur Induktion einer Immunantwort unterscheiden. Peptid-/Protein-Vakzine, aber auch DNA-Vakzine induzieren eine humorale Immunantwort (4), das heißt die Produktion von Antikörpern zum Schutz vor infektiösen Agenzien. Attenuierte Viren, aber auch DNA- und Lipopeptidvakzine bewirken die Produktion von erregerspezifischen Protein-/Peptidsequenzen innerhalb der Wirtszellen, die dann als CTL-Epitope im MHC präsentiert werden (3,4), was zu einer zellulären Immunantwort vermittelt durch zytotoxische T-Lymphozyten führt. Bis heute verweisen führende Wissenschaftler darauf, dass nur ein Impfstoff, der in der Lage ist, zytotoxische T-Zellen zu induzieren, für die Prävention einer HIV-Infektion geeignet sei (3).

Auch wenn die Entwicklung der Suche nach einem Impfstoff in den letzten Jahren in diese Richtung ging, sind im Stand der Technik einige Versuche beschrieben, eine humorale Immunantwort, das heißt eine Antikörperbildung, zu induzieren. Dabei kommt es darauf an, nicht nur sogenannte bindende Antikörper, sondern neutralisierende Antikörper zu induzieren, d.h. Antikörper, die die Infektion verhindern können. Dass prinzipiell neutralisierende Antikörper im Menschen und sogar in HIV-Infizierten induziert werden können, zeigt ein im Jahre 1993 beschriebener humaner, monoklonaler Antikörper (2F5), der über eine Zellkultur von

einem HIV-positiven Patienten gewonnen werden konnte. Dieser Antikörper besitzt ein Virus-neutralisierendes Spektrum, das nahezu alle Subtypen von HIV umfasst; die Antikörper binden an ein Epitop, das N-terminal des Transmembrandurchganges des transmembranen Hüllproteins gp41 lokalisiert ist. Es konnte gezeigt werden, dass die Antikörper mit dem Epitop ELDKWA interagieren. Daher lag es nahe, dieses Epitop in Form eines Peptides bzw. eines modifizierten Peptides - zum Beispiel zyklisiert - in den Organismus zu injizieren, um eine Antikörperantwort gegen das Epitop und demgemäß gegen das Virus auszulösen. So schlugen J. Tian et al. (2002) lineare Nonapeptide vor, die eine hohe Affinität zum Antikörper 2F5 aufweisen. Nach Immunisierung mit unzähligen Formen und Modifikationen des ELDKWA-Epitopes wurden jedoch immer nur bindende, aber niemals neutralisierende Antikörper induziert. In der Fachwelt herrscht weitestgehende Einigkeit, dass die Induktion antiviraler neutralisierender Antikörper kein erfolgsversprechender Weg einer HIV-Prävention ist.

Weiterhin ist versucht worden, einzelne gp41 Epitope mit anderen Peptiden, zum Teil chemisch miteinander verbunden, zu injizieren, in der Annahme, dass die Anwesenheit weiterer peptidartiger Strukturen zu einer aktiven Bildung neutralisierender Antikörper im Organismus führt. Parker et al. (2001) schlugen beispielsweise vor, die injizierte Domäne des Peptides um die flankierenden Bereiche im natürlichen Zustand dieses Epitopes im gp41 so zu erweitern, dass ein 16-Aminosäurepeptid entsteht, da dieses aufgrund der höheren Komplexität immunogener als das eigentliche Epitop sein sollte. Ho (2002) vermutet, dass das native Epitop mehr eine β -turn-ähnliche als eine helikale Konformation aufweist und dass deshalb das Epitop dem lebenden Organismus als Impfstoff in Form einer β -turn-ähnlichen Konfiguration bereitgestellt werden muss, um ak-

tiv Antikörper zu produzieren. Aber auch derartige Versuche induzierten im lebenden Organismus unter Laborbedingungen immer nur bindende Antikörper, niemals neutralisierende.

- 5 Dass derartige neutralisierende Antikörper wie der 2F5-Antikörper nicht nur zur Prävention geeignet sind, sondern auch für eine Therapie, zeigten die Untersuchungen von Ferrantelli et al. (2003), die neutralisierende Antikörper zur passiven Immunisierung verwendeten, wobei die Autoren
10 neben 2F5 weitere Antikörper zur passiven Immunisierung offenbarten, wie zum Beispiel IgG1b12, 2G12 und 4E10. Die V3-Schleife des HIV-Oberflächenproteins gp120 gilt aufgrund ihrer außerordentlichen Immunogenität als erfolgversprechendes Agens, um neutralisierende Antikörper zu induzieren
15 und die neutralisierenden Antikörper 1b12 und 2G12 sind gegen gp120 gerichtet. Andere Oberflächenproteine wie das erwähnte gp41 gelten als wenig erfolgversprechend, da die Fusion mit der Zielzelle über dieses Protein so schnell erfolgt, dass es einem Antikörper nicht möglich ist,
20 schnell genug mit diesem Protein zu interagieren. Neben den für die Therapie einsetzbaren neutralisierenden Antikörpern wurde eine weitere Therapie entwickelt, die gegen gp41 gerichtet ist. Dabei handelt es sich um Peptide, die als sehr kleine Moleküle effektiv mit den für die Infektion
25 verantwortlichen Strukturen von gp41 interagieren können (Weiss et al. 2003). Eines dieser Peptide, T-20, enthält die bereits beschriebene ELDKWA-Sequenz.

- Ein wesentlicher Nachteil der dargestellten Vakzinierungs-
30 strategien, vor allem der gegen gp120, besteht darin, dass die eingesetzten Vakzinen nicht in der Lage sind, die Entstehung neuer Virusvarianten bzw. Modifikationen im Laufe der Viruserkrankung zu verhindern (Fluchtmutanten). Die gegen das ursprüngliche Virus gebildeten neutrali-
35 sierenden Antikörper sind nicht in der Lage, mit dem

mutierten Virus so zu interagieren, dass ein erfolgreicher präventiver Schutz oder eine effektive therapeutische Behandlung des infizierten Organismus möglich ist.

5 Aufgabe der Erfindung war es daher, eine Vakzine herzustellen, die in Prävention, Diagnose und Therapie von viralen Erkrankungen, insbesondere retroviralen Erkrankungen eingesetzt werden kann.

10 Erfindungsgemäß wird diese Aufgabe gelöst durch die Bereitstellung eines immunogenen Konstruktes umfassend Aminosäuresequenzen ausgewählt aus einem viralen transmembranen Hüllprotein, das mindestens über einen Membrandurchgang mit der Virusmembran assoziiert ist,
15 mindestens eine Fusionsdomäne und mindestens zwei α -helikale Strukturen umfasst, wobei die Aminosäuresequenzen ausgewählt sind aus

(i) einem ersten Bereich des Proteins lokalisiert zwischen dem Membrandurchgang und einer ersten α -helikalen Struktur sowie
20

(ii) aus einem zweiten Bereich, lokalisiert zwischen der Fusionsdomäne und einer zweiten α -helikalen Struktur

wobei die α -helikale Struktur, der Membrandurchgang und/oder die Fusionsdomäne ein Teil des immunogenen
25 Konstruktes sein können

und/oder das Konstrukt, die die jeweilige Aminosäuresequenz codierende DNA umfasst.

30 Überraschend wurde gefunden, dass ein immunogenes Konstrukt, welches mindestens zwei Aminosäuresequenzen umfasst, in einem Organismus neutralisierende Antikörper induzieren

kann und so gegebenenfalls zusammen mit dem Fachmann bekannten Hilfsstoffen als Vakzine eingesetzt werden kann. Ein immunogenes Konstrukt im Sinne der Erfindung ist jedes Mittel, das geeignet ist, neutralisierende Antikörper, zu
5 induzieren. Durch eine solche Antikörperantwort werden Antikörper im Organismus bereitgestellt, die eine neutralisierende Wirkung auf Retroviren und andere Viren haben. Unter Berücksichtigung der Komplexität der beteiligten Mechanismen wird unter der Neutralisation eines Virus jeder
10 Mechanismus verstanden, der in vivo bzw. in vitro Viren an der Infektion hindert und ihre Vermehrung im präventiven Sinne verhindert beziehungsweise im therapeutischen Sinne die weitere Vermehrung der Viren hemmt oder eine Kombinationstherapie effektiver werden lässt. Das heißt,
15 durch das erfindungsgemäße Konstrukt wird das Immunsystem aktiviert und die Bildung neutralisierender Antikörper induziert. Vorteilhafterweise sind die neutralisierenden Antikörper insbesondere gegen die viralen Strukturen gerichtet, durch die sie induziert wurden, wobei
20 kreuzreagierende Antikörper erfindungsgemäß nicht ausgeschlossen sind.

Es ist im Sinne der Erfindung beispielsweise möglich, das mit der Membran assoziierte virale Protein bzw.
25 transmembrane Hüllprotein direkt aus einem Virus für die weitere Verwendung zu gewinnen. Hierbei kann es sich beispielsweise insbesondere um das virale Hüllprotein gp41 von HIV handeln. Hüllproteine besitzen unter anderem einen Bestandteil, der in der Membran verankert ist und einen
30 Bestandteil, der zumindest teil- und zeitweise nach außen aus der Membran herausragt. Erfindungsgemäß stammen die ausgewählten Aminosäuresequenzen bevorzugt aus dem aus der Membran herausragenden Teil. Dieses transmembrane Hüllprotein umfasst eine Ectodomäne, einen Anker und einen
35 zytoplasmatischen Teil, wobei die Ectodomäne eine

Fusionsdomäne, eine erste α -helikale Struktur, einen Cystein-loop und eine zweite α -helikale Struktur aufweist. C-terminal folgt nach der zweiten α -helikalen Struktur eine Ankerdomäne, die das transmembrane Hüllprotein gp41 in der Virusmembran verankert. Die ausgewählten Aminosäuresequenzen, die z.B. Domäne, Peptide oder rekombinante Proteine oder Fragmente hiervon sein können, können auf verschiedene Weise durch den Fachmann gewonnen werden, bevorzugt durch Peptidsynthese oder gentechnische Herstellungen. Selbstverständlich ist auch möglich nicht die Aminosäuresequenzen zu verwenden, sondern die sie codierende DNA. Beispielsweise kann die DNA in einen Vektor verpackt werden. In den Zellen wird dann die entsprechende Aminosäuresequenz codiert. Derartige Verfahren sind dem Fachmann aus der Gentherapie bekannt.

Erfindungsgemäß wird beispielsweise bei gp41 von HIV N-terminal ein Bereich, der auch als Peptidabschnitt bezeichnet werden kann, zwischen der Fusionsdomäne und der ersten α -helikalen Struktur ausgewählt. Ein zweites Peptid wird aus dem Bereich zwischen der Membran und einer dieser zugewandten α -helikalen Struktur ausgewählt. Im Sinne der Erfindung heißt zwischen zwei Bereiche auswählen, dass die flankierenden Bereiche wie z. B. Membrandurchgang, α -helikalen Struktur und/oder Fusionsdomäne zumindest teilweise Bestandteile des ausgewählten Abschnitts sein können. Das heißt, ein Aminosäuresequenz, die im Sinne der Erfindung zwischen dem Membrandurchgang und einer α -helikalen Struktur und zwischen einer Fusionsdomäne und der gleichen oder einer anderen α -helikalen Struktur ausgewählt wurde, kann Bereiche des Membrandurchgangs, der Fusionsdomäne und/oder der α -helikalen Struktur oder Strukturen teilweise oder vollständig umfassen.

Der Begriff der der Membran zugewandten α -helikalen Struktur beschreibt nicht die Ausrichtung dieser α -helikalen Struktur, sondern lediglich das Verhältnis der mindestens zwei α -helikalen Strukturen zur Membran; die
 5 der Membran zugewandte α -helikale Struktur besitzt eine geringere räumliche Distanz zur Membran, sofern das Hüllprotein als lineare nicht gefaltete Struktur dargestellt oder angenommen wird. Demgemäß liegt die zugewandte Struktur räumlich näher am Membrandurchgang des
 10 linear gedachten Hüllproteins. Selbstverständlich ist es möglich, dass durch natürliche oder artifizielle Faltungsvorgänge die Position einzelner Bestandteile des Hüllproteins geändert wird.

15 Die aus dem Hüllprotein ausgewählten Aminosäuresequenzen, z.B. Peptide oder Proteindomänen, die den α -helikalen Strukturen entsprechen, können aus dem Gesamtprotein entnommen werden bzw. nachdem ihre natürliche Sequenzabfolge bekannt ist, synthetisch bzw. gentechnisch gewonnen werden.
 20 Die so erhaltenen Peptide, rekombinante oder virale Proteine werden als immunogenes Konstrukt verwendet, indem sie in einen Organismus appliziert werden. Die Größe der ausgewählten Aminosäuresequenzen kann der Fachmann durch Routineversuche, indem er z.B. die Antikörperproduktion
 25 oder -antwort misst, bestimmen.

Erfindungswesentlich ist, dass aus dem Bereich einer Ectodomäne eines insbesondere transmembranen Hüllproteins eines Virus zwei Aminosäuresequenzen ausgewählt werden, wobei die
 30 erste Aminosäuresequenz aus dem Bereich zwischen Fusionsdomäne und einer hieran flankierenden oder räumlich versetzten folgenden α -helikalen Struktur und die zweite Aminosäuresequenz aus dem Bereich zwischen der Membran des Virus und der nächsten α -helikalen Struktur ausgewählt
 35 wird. Nach diesen Aminosäuresequenzen werden synthetische

Peptide, rekombinante Proteine hergestellt bzw. eine DNA, die diese Aminosäuresequenzen codiert. Die Auswahl kann hierbei so erfolgen, dass die Aminosäuresequenzen noch Bereiche der α -helikalen Struktur bzw. der Ankerstruktur, die das Hüllprotein mit der Membran verankert, umfassen.

Selbstverständlich können neben dem HIV auch aus allen anderen umhüllten Viren einschließlich der Retroviren erfindungsgemäße immunogene Konstrukte gewonnen werden, weiterhin bevorzugt sind: FeLV, MuLV, BIV, CAEV, EIAV1, FIV, OMVV, SIVmac, SIVcpz, VILV, RSV, ALV, JSRV, SMRV, SRV, GALV, BLV, HTLV-1, HTLV-2, Marburg Virus, Ebola, SARS-Virus, Influenza-Virus, Masernvirus, Mumpsvirus und/oder HPV-1. Alle so gewonnenen Aminosäuresequenzen, Peptide oder rekombinante Proteine oder virale Proteine können als immunogenes Konstrukt verwendet werden, um neutralisierende Antikörper gegen diese Viren zu generieren, wobei erfindungsgemäß nicht ausgeschlossen werden kann, dass es zu Kreuzreaktivitäten kommt, so dass beispielsweise ein immunogenes Konstrukt, welches zum Beispiel aus MuLV oder vollständig artifiziell gewonnen wird, auch eine Wirkung gegen zum Beispiel HIV oder FeLV zeigen kann. Bevorzugt ist es jedoch, dass die durch das immunogene Konstrukt induzierten neutralisierenden Antikörper gegen die Viren gerichtet sind, aus denen die jeweiligen Peptide gewonnen werden. Die immunogenen Konstrukte können auch rekombinante Proteine sein, die aus Teilen des transmembranen Hüllproteins eines Virus und den zwei erfindungsgemäßen Domänen eines anderen Virus bestehen, sogenannte Hybride. Des Weiteren wird für die Immunisierung auch DNA verwandt, die diesen Peptiden oder rekombinanten Proteinen dieser Viren entspricht. Auch eine Kombination zwischen DNA-Immunisierung und nachfolgender Immunisierung mit Peptiden oder rekombinanten Proteinen oder in Mehrfachabfolge ist bevorzugt. Die neutralisierende Wirkung der Antikörper auf

umhüllte Viren einschliesslich der Retroviren in Hinsicht
 auf ihr prophylaktisches Potential zeigt sich zum Beispiel
 als Inhibition der Virusinfektion, als Inhibition der
 Syncytiumbildung, als Inhibition der Fusion zwischen Virus
 5 und Targetmembran, als Verminderung oder Stabilisierung der
 Vermehrungsrate der Viren in einem Organismus oder anders.
 Die neutralisierende Wirkung in Hinsicht auf ihre
 therapeutische Wirkung kann beispielsweise darin bestehen,
 dass durch die Induktion oder Applikation der Antikörper
 10 beispielsweise als erwünschter Nebeneffekt bestimmte
 antivirale Medikamente besser wirken oder durch
 Verminderung der Dosis die Anzahl der Nebenwirkungen dieser
 Medikamente reduziert wird. Das heisst, die Wirkung der
 Antikörper im Sinne der Erfindung ist nicht auf eine
 15 Eliminierung der Viren beschränkt, sondern umfasst das
 gesamte Spektrum vorteilhafter Wirkungen in einer Therapie
 bzw. Prophylaxe.

Die mindestens zwei Peptide oder rekombinanten Proteine
 20 oder deren entsprechende DNA können für sich allein oder in
 Kombination gegebenenfalls mit anderen Antigenen, die von
 Interesse sind, verwendet werden. Beispielsweise können sie
 mit anderen Antigenen als physikalische Mischungen oder
 miteinander chemisch gebunden mit oder ohne Spacermolekül
 25 verwendet werden. Selbstverständlich ist es auch möglich,
 dass die beiden erfindungsgemäßen Peptide oder
 rekombinanten Proteine miteinander chemisch oder physikalisch
 verbunden werden. Es ist auch möglich, die Peptide
 mit Trägerpeptiden, Proteinen oder Trägersubstanzen zu
 30 koppeln. Hierbei kann es sich beispielsweise um Albumine,
 das KLH, das MAP und andere Proteine handeln, die dem
 Fachmann für ihr immunogenes Vermögen bekannt sind; als
 Trägersubstanzen sind weiterhin bevorzugt Thyroglobulin
 oder BSA. Diese Proteine können durch Nicht-Peptidbindungen
 35 gebunden werden, wie zum Beispiel über eine Disulfidbrücke

oder Bindungen durch Kalzium-Ionen, aber es ist ebenso möglich, dass sie über eine Peptidbindung miteinander verbunden werden. Die Peptide können selbstverständlich Substitutions-, Deletions- und Additionsanaloge der erfindungsgemäßen Peptide sein.

Erfindungsgemäß kann es sich bei den Viren um sämtliche Viren handeln, die eine Membran aufweisen, mit der Hüllproteine bzw. ähnliche Strukturen assoziiert sind, wobei diese Strukturen zumindest eine Ectodomäne aufweisen müssen, die eine Fusionsdomäne und/oder eine α -helikale Struktur enthält. Bei der Membran der Viren kann es sich um jede Struktur, die Lipide umfasst, handeln, sofern diese es ermöglicht, mit Proteinen eine Verbindung einzugehen.

Das Einbringen des immunogenen Konstruktes in einen Organismus kann erfindungsgemäß auf jede Art und Weise geschehen, die es ermöglicht, dass das Immunsystem so mit dem Konstrukt in Kontakt gebracht wird, dass eine Antikörperantwort induziert wird. Dies kann beispielsweise dadurch erfolgen, dass das immunogene Konstrukt oral oder rektal, enteral bzw. parenteral, aufgenommen wird oder in den Körper direkt - zum Beispiel in ausgewählte Organe wie zum Beispiel die Milz oder in Blutgefäße - injiziert wird. Bevorzugt ist weiterhin die Schluckimpfung oder die Impfung durch Injektion. Bevorzugte Injektionen sind die intradermale, subkutane, intramuskuläre oder intravenöse Injektion. Selbstverständlich ist es auch möglich, das immunogene Konstrukt als Aerosol bereitzustellen, welches von dem Organismus, bevorzugt einem humanen Patienten, inhaliert wird. So ist zum Beispiel in der DE 198 51 282 A1 ein Verfahren zum Aufbringen von Antigenen auf Schleimhäute beschrieben, welches in den Offenbarungsgehalt der vorliegenden Erfindung mit aufgenommen ist. Weitere Applikationen werden im Folgenden im Zusammenhang mit dem erfindungs-

gemäßen Verfahren dargestellt. Die Applikation der für die Immunisierung verwendeten DNA geschieht z.B. mit Hilfe sogenannter Impfpistolen, die die DNA mittels Goldkugeln in die Haut einbringen oder mittels Spritzen, die die DNA
 5 unter die Haut oder in den Muskel einbringen können.

Es wurde überraschend gefunden, dass das Zusammenwirken von mindestens zwei Aminosäuresequenzen, z.B. zwei Peptiden oder rekombinanten Proteinen - die Teile von definierten
 10 Domänen sind und zwischen anderen definierten Domänen positioniert sind - aus einem Hüllprotein eines Virus als einfaches und effektiv bereitzustellendes Immunogen verwendet werden können. Durch das Zusammenwirken der beiden Peptide oder rekombinanten Proteine bzw. der
 15 entsprechenden DNA wird zumindest ein Epitop dem Immunsystem so effektiv präsentiert, dass neutralisierende Antikörper gegen Viren generiert werden.

Das erfindungsgemäße Konstrukt ist in dem Sinne
 20 artifiziell, dass es kein natürlicher Weise vorkommendes vollständiges Hüllprotein darstellt, d. h. die natürlichen vollständigen Hüllproteine sind nicht durch die erfindungsgemäße Lehre umfasst. Im einfachsten Fall besteht das Konstrukt aus zwei Aminosäuresequenzen, die nicht
 25 chemisch oder anders miteinander verbunden sind. Es kann jedoch vorteilhaft sein, wenn die Aminosäuresequenzen direkt oder über einen Linker oder einen Träger miteinander assoziiert vorliegen. Weiterhin ist es bevorzugt, dass die ausgewählte Aminosäuresequenzen aus einem Hüllproteinen in
 30 ein anderes virales Hüllprotein oder Fragmente hiervon durch Addition oder Substitution oder andere, dem Fachmann bekannte Methoden eingebracht werden. Demgemäß kann der Träger der ausgewählten Aminosäuresequenzen eines Virus das transmembrane Hüllprotein eines anderen Virus sein.

Um die protektive oder therapeutische Wirkung der erfindungsgemäßen Peptide oder rekombinanten Proteine, das heißt im Wesentlichen die Induktion von neutralisierenden Antikörpern zu erhöhen, können dem immunogenen Konstrukt
5 bzw. allen Mitteln, die aus diesem hergestellt werden können, insbesondere dem Impfstoff, der Vakzine, Adjuvantien zugesetzt werden. Bekannte Adjuvantien für Humanvakzinen sind zum Beispiel Aluminiumsalze wie Aluminiumhydroxid oder Aluminiumphosphat. Aluminiumhydroxid
10 ist Bestandteil zahlreicher inaktivierter oder Subunit-Vakzinen unter anderem bei Hepatitis-B-Virusimpfstoffen und daher dem Fachmann gut bekannt. Weitere bekannte Adjuvantien sind beispielsweise MF 59 im Flud. Im Sinne der Erfindung ist aber jede Substanz, die bei
15 gleichzeitiger, zeitnaher oder zeitversetzter Verabreichung mit den erfindungsgemäßen Peptiden eine spezifische Immunantwort gegen diese ermöglicht, verstärkt oder modifiziert ein Adjuvanz im Sinne der Erfindung. So kann beispielsweise die Coapplikation von Ei-Albumin in
20 komplettem Freund'schen Adjuvanz unter Umständen eine gesteigerte Ausbildung einer zellvermittelten Immunität hervorrufen und somit die Wirkung neutralisierender Antikörper unterstützen. Weitere Adjuvantien von Interesse sind zum Beispiel Saponine, wie zum Beispiel QS 21,
25 Muramyl-dipeptid, Muramyl-tripeptid und Verbindungen mit einem Muramylpeptidkern, Proteine wie zum Beispiel Gammainterferon und TNF oder Phosphatidylcholin, Squalen bzw. die dem Fachmann bekannten Polyole. Dasselbe trifft für die für die Immunisierung verwendete DNA zu. Auch hier
30 können DNA, die selbst eine immunstimulatorische Eigenschaft haben, oder ein Protein mit Adjuvanzeffekt darunter auch Zytokine kodieren, parallel oder in einem Konstrukt appliziert werden.

Im Folgenden sollen einige Begriffe im Zusammenhang mit der erfindungsgemäßen Lehre erläutert und definiert werden:

Der Begriff Antigen bezeichnet wie hierin verwendet eine
5 Verbindung, die ein oder mehrere Domänen enthält, gegen die
eine Immunantwort erwünscht sind. Die Bindungsorte der
Antikörper in diesen Domänen werden Epitope genannt.
Komplexe Mischungen von Antigenen sind in dieser Definition
ebenfalls umfasst, wie zum Beispiel abgetötete Zellen,
10 Bakterien oder Viren bzw. Fraktionen hiervon, jeweils in
Verbindung mit den erfindungsgemäßen Peptiden,
rekombinanten Proteinen oder der zur Immunisierung
verwendeten DNA.

15 Der Begriff Beimischen bezeichnet wie hierin verwendet den
Zusatz eines Exzeipienten zu den erfindungsgemäßen
Peptiden, rekombinanten Proteinen, komplexen Mischungen
und/oder Adjuvanz von Interesse wie zum Beispiel durch
Mischung von trockenen Reagenzien oder Mischung eines
20 trockenen Reagens mit einem Reagens in Lösung oder
Suspension, oder Mischungen wässriger Formulierungen von
Reagenzien.

Der Begriff Exzipient bezeichnet wie hierin verwendet einen
25 einer pharmazeutischen Zusammensetzung zugesetzten, nicht
therapeutischen Träger, der pharmazeutisch annehmbar, das
heißt für Rezipienten bei angewendeten Dosierungen und Kon-
zentrationen nicht toxisch ist. Geeignete Exzipienten und
ihre Formulierungen sind dem Fachmann bekannt, beispiels-
30 weise aus Remington's pharmaceutical science, 16. Auflage,
1980.

Vakzine bezieht sich wie hierin verwendet auf eine Formu-
lierung der erfindungsgemäßen Peptide oder rekombinanten
35 Proteine oder der zur Immunisierung verwendbaren DNA,

gegebenenfalls in Kombination mit einem anderen Antigen oder einer anderen DNA, von der beabsichtigt ist, eine prophylaktische, therapeutische oder diagnostische Reaktion in oder außerhalb eines Wirts bereitzustellen, wenn der Wirt den Antigenen ausgesetzt wird. Beispielhafte Vakzinen umfassen Vakzinen gegen Krankheiten wie HIV/AIDS, SARS, FeLV und andere.

Der Ausdruck therapeutische Menge bezeichnet wie hierin verwendet eine Menge, die Symptome einer Störung oder responsiven, pathologisch physiologischen Kondition verhindert oder verbessert. In bestimmten Ausführungsformen der vorliegenden Erfindung ist die verabreichte Menge ausreichend, eine Immunantwort auszulösen, die im Wesentlichen die Infektion oder Ausbreitung eines infektiösen Agens - wie SARS, HIV oder FeLV - im Rezipienten verhindert oder hemmt.

Die einen Gesunden im Falle der Prophylaxe bzw. an einen Patienten im Falle der Therapie zu verwendende Menge an immunogenem Konstrukt wird formuliert und die Dosis gemäß üblicher medizinischer Praxis festgesetzt, wobei die zu behandelnde Störung, der Zustand des einzelnen Patienten, die Verabreichungsstelle, das Verabreichungsverfahren und andere, den behandelnden Ärzten bekannte Faktoren berücksichtigt werden. In ähnlicher Weise hängt die Dosis der verabreichten Vakzinen von den Eigenschaften des verwendeten Antigens ab, das von dem Immunogen, beispielsweise von dessen Bindungsaktivität und in vivo Halbwertszeit im Plasma wie auch von der Konzentration des Antigens in der Formulierung, dem Verabreichungsweg, der Stelle und der Rate der Dosierung, der klinischen Toleranz des jeweiligen Individuums (Mensch und Tier), der pathologischen Affektion des Patienten und dergleichen, wie es Ärzten bzw. anderen Fachleuten bekannt ist. Im Allgemeinen werden Dosierungen von etwa 0,1 bis 1000 mg pro

Individuum und Verabreichung bevorzugt. Es können während einer Abfolge aufeinander folgender Impfungen auch unterschiedliche Dosierungen eingesetzt werden; der behandelnde Arzt kann eine erste Impfung verabreichen und
5 dann mit relativ geringen Dosen an Adjuvantien auffrischen (boosten); hier sind die Möglichkeiten Protein-Protein, Peptid-Peptid, Protein-Peptid oder umgekehrt, DNA-Protein/Peptid bevorzugt. Es wird weiterhin auf die folgenden Ausführungen zum erfindungsgemäßen Verfahren
10 verwiesen.

Es ist zum Beispiel vorgesehen, dass Injektionen (intramuskulär oder subkutan oder in die Blutgefäße) ein bevorzugter Weg für die therapeutische Verabreichung der Vak-
15 zinen, beispielsweise der eingekapselten oder an Träger gebundenen Vakzinen, sind, obgleich die Zufuhr als Aerosol, über Katheter oder chirurgische Schläuche auch angewendet werden kann. Alternative Wege umfassen Suspensionen, Tabletten, Kapseln und dergleichen für die orale Verab-
20 reichung, im Handel erhältliche Vernebler für flüssige Formulierungen und Inhalationen von lyophilisierten oder aerolysierten Verbindungen und Suppositorien für rektale oder vaginale Verabreichung. Flüssige Formulierungen können beispielsweise aus Pulverformulierungen angewendet werden.
25 Für die prophylaktische Immunisierung sind Injektionen der Proteine, Peptide und DNA vorgesehen. Die Eignung der gewählten Impfparameter, zum Beispiel Dosis, Schema, Adjuvanzwahl und dergleichen kann durch Entnahme von Serum-
30 Aliquoten aus dem Patienten - das heißt dem Mensch oder dem Tier - und Testen auf Antikörpertiter im Verlauf des Immunisierungsprotokolls bestimmt werden. Alternativ und begleitend dazu kann die Menge von T-Zellen oder anderen Zellen des Immunsystems auf herkömmliche Weise bestimmt werden, um einen Gesamtüberblick über die immunologische
35 Konstitution des Patienten zu erhalten. Zusätzlich kann der

- klinische Zustand des Patienten auf die gewünschte Wirkung, zum Beispiel die antiinfektiöse Wirkung hin beobachtet werden. Da beispielsweise HIV oder andere Erkrankungen mit weiteren Infektionen assoziiert sein können, ist es auch
- 5 möglich, diese zusätzlich mit zu verfolgen. Wenn unzureichende Immunisierung erzielt wird, dann kann der Patient mit weiteren Impfungen geboostet und die Impfparameter in einer Weise modifiziert werden, von der eine Verbesserung der Immunantwort erwartet werden kann, bevorzugt
- 10 eine Erhöhung der Peptid- oder Antigen- und/oder Adjuvanzmenge, Komplexierung der Peptide mit einem Träger oder dessen Konjugation an ein immunogenes Protein oder Variation des Verabreichungsweges.
- 15 Im Allgemeinen können sowohl wässrige Formulierung als auch trockene Peptide oder Adjuvantien mit einem Exzipienten vermennt werden, um für eine stabilisierende Wirkung vor der Behandlung beispielsweise mit einem Lösungsmittel zu sorgen. Eine wässrige Lösung eines Peptides kann ein Peptid
- 20 in Suspension oder eine Lösung sein.

- Das erfindungsgemäße rekombinante Protein, das DNA-Konstrukt und/oder das Peptid kann in einer Lösung mit einem Konservierungsmittel eingebracht sein. Beispiele für
- 25 geeignete Konservierungsmittel der Suspension bzw. Lösungen umfassen Phenol, Benzylalkohol, m-Kresol, Methylparaben, Propylparaben, Benzalkoniumchlorid und Benzethoniumchlorid. Im Allgemeinen können die Formulierungen der Peptide bzw. der Antigenkonstrukte Komponente in Mengen enthalten, die
- 30 der Herstellung stabiler Formen nicht abträglich sind und Mengen, die für wirksame, sichere pharmazeutische Verabreichungen geeignet sind. Beispielsweise können andere pharmazeutisch annehmbare, dem Fachkundigen bekannte Exzipienten einen Teil der erfindungsgemäßen Vakzinen oder
- 35 Formulierungen bilden. Diese umfassen beispielsweise Salze,

verschiedene Füller, zusätzliche Pufferagenzien, Chelatbildner, Antioxydanzien, Co-Lösungsmittel und dergleichen.

In einer bevorzugten Ausführungsform der Erfindung ist das
5 immunogene Konstrukt mit einer liposomalen Formulierung assoziiert. Dies kann beispielsweise so erfolgen, dass das immunogene Konstrukt in einem Liposom eingeschlossen oder auf der Liposomenoberfläche verankert vorliegt. Dem Fachmann ist bekannt, dass künstliche bzw. natürliche Membranen
10 von Liposomen eine immunstimulierende Wirkung haben können, insbesondere dann, wenn die antigenen Komponenten auf die Oberfläche der Liposomen gekoppelt werden oder im Inneren der Liposomen eingeschlossen sind oder einfach nur mit den Liposomen zusammen vermischt werden. Bevorzugt ist, dass
15 die immunstimulierende Wirkung erhöht wird, indem die Liposomen mit transmembranen oder fusiogenen Glycoproteinen "gespiked" sind. Derartige Formulierungen von Liposomen können parentral appliziert werden. Es ist möglich, derartige Formulierungen mit bekannten Methoden, wie zum Beispiel einem Spray, nasal auf die Schleimhäute der Nasenhöhlen zu applizieren. Eine mit dem Spray induzierbare mukosale Immunantwort ist bevorzugt für die Behandlung von SARS geeignet. Insbesondere bei der nasalen Verabreichung muss die antigene Komponente bzw. das immunogene Konstrukt
25 in einem solchen Zustand auf die Schleimhaut aufgetragen werden, das es in der Lage ist, die Schleimhaut zu durchdringen oder durch diese absorbiert zu werden. Daher muss das Vesikel mit dem Schleim biokompatibel sein und ein gewisses Maß an Hydrophilie aufweisen. Dem Fachmann sind
30 derartige Strukturen beispielsweise aus der EP 0682528 bekannt, deren Lehre mit in den Offenbarungsgehalt der Erfindung aufgenommen ist. Die liposomale Zusammensetzung kann einen oder mehrere zusätzliche pharmazeutische Träger umfassen, die ausgewählt sind aus oberflächenaktiven Stoffen
35 und Absorptionsförderern wie zum Beispiel Polyoxyethylen-

alkoholethern, Gallensalzen und deren Derivaten, Fusidin-
 säure und deren Derivaten, Oleinsäure, Lecithin,
 Lysolecithinen, Tween® 21 bis 85, usw., wasserabsorbieren-
 den Polymeren wie zum Beispiel Glycofurol, Polyethylen-
 glycol 200 bis 7500, Polyvinylpyrrolidon, Propylenglycol
 5 oder Polyacrylsäure, Gelatine, Cellulose und Derivaten
 usw.; Substanzen, welche den enzymatischen Abbau hemmen,
 wie zum Beispiel Aprotinin usw.; organischen Lösungsmitteln
 wie zum Beispiel Alkoholen, zum Beispiel Ethanol, Glycerol,
 10 Benzylalkohol usw.; oder Ethylacetat usw.; hydrophoben
 Mitteln wie zum Beispiel pflanzlichem Öl, Sojabohnenöl,
 Erdnussöl, Kokosnussöl, Maisöl, Olivenöl, Sonnenblumenöl,
 "Miglyolen" oder deren Mischungen usw.; pH-regulierenden
 Mitteln wie zum Beispiel Salpetersäure, Phosphorsäure,
 15 Essigsäure, Citraten usw.; Konservierungsmitteln und den
 osmotischen Druck regulierenden Mitteln wie zum Beispiel
 Glycerol, Natriumchlorid, Methylparaoxybenzoat, Benzoesäure
 usw.; Liposomen- und/oder Emulsionsformulierungen wie zum
 Beispiel Lecithinen usw.; mikroverkapselten Formulierungen;
 20 Treibmitteln wie zum Beispiel Butan.

Bevorzugt ist es in einer weiteren Ausführungsform der
 Erfindung, dass die Peptidabschnitte gegebenenfalls mitein-
 ander assoziiert oder mit einem Träger verbunden in Lipo-
 25 somen eingeschlossen sind, wobei der Einschluss in Lipo-
 somen im Sinne der Erfindung nicht zwingend bedeuten muss,
 dass die Peptide im Inneren der Liposomen vorliegen, ein
 Einschluss im Sinne der Erfindung kann auch bedeuten, dass
 die Peptide mit der Membran der Liposomen assoziiert sind,
 30 beispielsweise so, dass diese auf der äußeren Membran ver-
 ankert sind. Eine solche Darstellung der erfindungsgemäßen
 Peptide in oder auf den Liposomen ist vorteilhaft, wenn der
 Fachmann die Liposomen so auswählt, dass sie eine immu-
 stimulierende Wirkung haben. Dem Fachmann sind aus der
 35 DE 198 51 282 verschiedene Möglichkeiten bekannt, die im-

munstimulierende Wirkung von Liposomen zu modifizieren. Bei den Lipiden kann es sich um einfache Lipide handeln, wie beispielsweise Ester und Amide oder um komplexe Lipide wie zum Beispiel um Glycolipide wie Cerebroside oder Ganglioside, um Sphingolipide oder um Phospholipide.

In einer bevorzugten Ausführungsform der Erfindung ist die erste helikale Struktur eine C-terminale Helix und die zweite α -helikale Struktur ist eine N-terminale Helix des viralen Hüllproteins. Sofern zur Generierung eines immunogenen Konstruktes beispielsweise gp41 des HIV gewählt wird, kann der Fachmann bevorzugt einen Bereich zwischen der Fusionsdomäne und der N-terminalen Helix und einen Bereich zwischen dem Transmembrandurchgang und der C-terminalen helikalen Struktur wählen, wobei die Fusionsdomäne, der Bereich des Transmembrandurchganges und/oder die α -helikale Struktur, sofern es sich um eine handelt, oder die α -helikale Strukturen an dem immunogenen Konstrukt ganz oder teilweise beteiligt sein können. Sofern die erfindungsgemäßen Peptide aus HI-Viren gewonnen werden, handelt es sich bevorzugt um Peptide oder rekombinante Proteine oder DNA, die den Aminosäuren 519 bis 546 (N-terminale Sequenz) und 656 bis 683 (C-terminale Sequenz) des HIV-1 Referenz Genoms (NCBI Datenbank: K03455, HIV HXB2 CG) entsprechen, oder Fragmenten bzw. Untereinheiten hiervon, die funktionsanalog zu den oben genannten Domänen sind, das heißt, die in der Lage sind, neutralisierende Antikörper zu induzieren und im besonders bevorzugten Falle einen Infektionsschutz hervorzurufen. Dem Fachmann ist selbstverständlich bekannt, dass aufgrund der Variabilität bei unterschiedlichen Subtypen von HIV-1 Sequenzvariationen innerhalb dieser Sequenzen vorliegen; derartige Sequenzvariationen sind von der Erfindung mit erfasst. Dies trifft auch für Teilsequenzen der Konsensussequenzen 519 bis 546 und 656 bis 683 zu einschließlich chemischer Modifikationen

einzelner Aminosäuren, der Verknüpfung der Sequenzen mittels Linker und Sequenzen mit zusätzlichen angefügten Aminosäuren zum Zwecke der Multimerisierung der Sequenzen.

5 Bevorzugte N-terminale Sequenzen sind:

FLGFLGAAGSTMGAASITLTVQARQLLS
 FLGFLGAAGSTMGAASMTLTVQARQLLS
 FLGFLGAAGSTMGAASLTTLTVQARQLLS
 10 LLGFLGAAGSTMGAASITLTVQARQLLS
 FLGFLGAAGSTMGAASITLTVQVRQLLS
 FLGVLSAAGSTMGAAATALTVQHTLMK

Bevorzugte C-terminale Sequenzen sind:

15

NEQDLLALDKWASLWNWFDITNWLWYIK
 NEQDLLALDKWANLWNWFDISNWLWYIK
 NEQDLLALDKWANLWNWFDITNWLWYIR
 NEQELLELDKWASLWNWFDITNWLWYIK
 20 NEKDLLALDSWQNLWNWFDITNWLWYIK
 NEQELLELDKWASLWNWFSITQWLWYIK
 NEQELLALDKWASLWNWFDISNWLWYIK
 NEQDLLALDKWDNLWSWFSITNWLWYIK
 NEQDLLALDKWASLWNWFDITKWLWYIK
 25 NEQDLLALDKWASLWNWFSITNWLWYIK
 NEKKLELDEWASIWNWLDITKWLWYIK

Abkürzungen: Ein BuchstabenCode für Aminosäuren:

30

A Alanin
 C Cystein
 D Asparaginsäure
 E Glutaminsäure
 35 F Phenylalanin
 G Glycin
 H Histidin
 I Isoleucin

	K	Lysin
	L	Leucin
	M	Methionin
	N	Asparagin
5	P	Prolin
	Q	Glutamin
	R	Arginin
	S	Serin
	T	Threonin
10	V	Valin
	W	Tryptophan
	Y	Tyrosin

15 Erfindungsgemäß wird jeweils aus der Gruppe der N-terminalen Sequenzen und der C-terminalen Sequenzen ein Peptid ausgewählt, wobei durch die Kombination von mindestens zwei Sequenzen das erfindungsgemäße immunogene Konstrukt bereitgestellt werden kann. Es kann auch als rekombinantes
20 Protein oder DNA (Vakzin, Impfstoff) appliziert werden.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform der Erfindung ist der Impfstoff (Vakzin) ein Fragment aus Hüllproteinen, ausgewählt aus der Gruppe umfassend GP2, gp20, gp21, gp30,
25 gp36, gp37, gp40, gp41, gp45, gp160, p15E, E2, HA2 und/oder F2. Die Zuordnung dieser zu einzelnen Viren ist im Folgenden dargestellt:

In einer bevorzugten Ausführungsform der Erfindung sind die
30 jeweils mindestens zwei Peptidabschnitte, rekombinante Proteine oder entsprechende DNA ausgewählt aus der Gruppe umfassend (wobei N für N-terminale Sequenzen und C für C-terminale Sequenzen steht):

35 N: AVGLAIFLLVLAIMAITSSLVAATTLVNQHTTAKV
C: SLSDTQDTFGLETSIFDHLVQLFDWTSWKDWIK,
bevorzugt bei BIV (transmembranes Protein gp40);
N: GVGLVIMLVIMAIVAAAGASLGVANAIQQSYTKAAVQTLAN

- C: AMTQLAEEQARRIPEVWESLKDVFDSWGSWFSWLKYI,
bevorzugt bei CAEV (transmembranes Protein);
- N: FGISAIVAIVAATAIARSATMSYVALTEVNKIMEVQNH
- C: LAQSMITFNTPDSLAQFGKDLWSHIGNWIPGLGASIIKY,
5 bevorzugt bei EIAV1 (transmembranes Protein gp45);
- N: SSSYSGTKMACPSNRGILRNWYNPVAGLRQSLEQYQVVKQPDYLLVPE
- C: MDIEQNNVQGKIGIQQLQKWEDWVRWIGNIPQYLK,
bevorzugt bei FIV (transmembranes Protein gp36);
- N: GIGLVIVLAIMAIIAAAGAGLGVANAVQQSSYTRTAVQSLANATAAQON
- 10 C: QVQIAQRDAQRIPDVWKALQEAFDSWGSWFSWLKYIPW,
bevorzugt bei OMVV (transmembranes Protein gp41);
- N: LGFLGFLATAGSAMGAASLVTAQSRITLLAVIVQQQQQLLDVV
- C: EEAQIQQEKNNMYELWKLNWWDVFGNWFDLTSDWDLTSWIKY,
bevorzugt bei SIYmac (transmembranes Protein gp41);
- 15 N: LGALGFLGAAGSTMGAAAVTLTVQARQLLSGIVQQQNNLL
- C: EEAQSQQEKNERDLLELDQWASLWNWFDITKWLWYIK,
bevorzugt bei SIVcpz (transmembranes Protein gp41);
- N: GIGLVIVLAIMAIIAAAGAGLGVANAVQQSYTRTAVGSLANATAAQQE
- C: EAALQVHIAQRDARRIPDAWKAIQEAFNNWSSWFSWLKY,
20 bevorzugt bei Visnavirus (transmembranes Protein
gp41);
- N: LGFLGFLATAGSAMGARSITLSAQSRITLLAGIVQQQQQLL
- C: EEAQIQEKNNMYELQKLNWDILGNWFDLISWVKYIQ,
bevorzugt bei HIV-2 (transmembranes Protein gp36);
- 25 N: WGPTARIFASILAPGVAAAQALREIERLACWSVKQANLTTSLL
- C: KFQLMKKHVKNKIGVDSDPIGSWLRGIFGGIGEWAVH,
bevorzugt bei RSV (transmembranes Protein gp37);
- N: SVSHLSSDCNDEVQLWSVTARIFASFFAOGVAAQALKEIERLA
- 30 C: ALQAMKEHTEKIRVEDDOIGDWFTRTFGGLGGWLAK,
bevorzugt bei ALV (transmembranes Protein gp37);
- N: GLSLIILGIVSLITLIATAVTACCSLAQSIQAHTVDLSSQNVTKVMGT
- C: IENSPKATLNIADTVDNFLQNLFSNFPSLHSLNKTL,
bevorzugt bei JSRV (transmembranes Protein gp36);

- N: AVTLIPLLVLGVSTAVATGTAGLGAVQSYTKLSHQLINDVQALSSTI
 C: KIKNLQEDLEKRRKALADNLELTGLNGLLPYLLP,
 bevorzugt bei SMRV (transmembranes Protein gp20);
- 5 N: AIQFIPLVIGLGITTAVSTGTAGLGVSILTWTLSHQLISDBQAISSTI
 C: KIKNLQDDLEKRRKQLIDNPFWTGFHLLPYVMPL,
 bevorzugt bei SRV (transmembranes Protein gp20);
- N: AVSLTLAVLLGLGITAGIGGSTALIKGPIDLQQGLTSLQIAIDAD
 C: SMKKLKEKLDKRQLERQDSQNWYEGWFNNWPWFTT,
 bevorzugt bei GALV (transmembranes Protein p15E);
- 10 N: EPVSLTLALLGGLTMGGIAGVGTGTALVATQQFQQQAAMHD
 C: SMAKLRERLSQRQKLFESQQGWFEGLFNKSPWFTT,
 bevorzugt bei MuLV (transmembranes Protein p15E);
- N: EPISLTVALMLGLTVGGIAAGCGTGTKALLEAQFLQLQMOMHTD
 C: NMAKLRERLKQRQQLFDSQQGWFEGLFNKSPWFTT,
 bevorzugt bei FeLV (transmembranes Protein p15E);
- 15 N: SPVAALTGLALSGLTGINVAVSALSHQRLTSLIHVLEQDQQ
 C: PLSQRVSTDWQWPWNWDLGLTAWVRET,
 bevorzugt bei BLV (transmembranes Protein gp30);
- N: AVPVANLVSALAMGAGVAGGITGSMSLASGKSLLHEV
 20 C: PILQERPPLENRVLTGWGLNWDLGLSQWAREALQ,
 bevorzugt bei HTLV-1 (transmembranes Protein gp21);
- N: AVPIAVWSVSALAAGTGIAGGVTGSLSLASSKSLLLEVD
 C: SVLQERPPLEKRVITGWGLNWDLGLSQWAREALQ,
 bevorzugt bei HTLV-2 (transmembranes Protein gp30);
- 25 N: FPNINENTAYSGENENDCDAELRIWSVQEDDLAAGLSWIPFFGPGI
 C: KNISEQIDQIKKDEQKIGRGWGLGGKWWTSDWG,
 bevorzugt beim Marburg Virus (transmembranes
 Glykoprotein gp36);
- N: LITGGRRTTREAIVNAQPKCNPNLHYWTQDEGAAIGLAWIPYFGPAA
 30 C: KNITDKIDQIIHDFVDKTLDPDQGDNDNWWTGWRQWI,
 bevorzugt bei Ebola (transmembranes Protein GP2);
- N: LITGRLQSLQTYVTQQLIRAAEIRASANLAATKMSECVLGQSKRVDF
 C: DRLENAVAKNLNESLIDLQELKYEQYKWPWYVW,
 bevorzugt beim SARS-Virus (E2, transmembranes
 35 Glykoprotein gp36);

- N: GLFGALAGFIENGWEGMIDGWYGFRHQNSEGTGQAADLKSTQAA
 C: HDVYRDEALNNRFQIKGVELKSGYKDWILISFA,
 bevorzugt beim Influenza-Virus (Hämagglutinin₂, HA₂);
- N: FAGVVLAGAALGVATAAQITAGIALHQSMMLSSQAIDNLRASLETT
 5 C: IAKLEDAKELLESSQILRSMKGLSSTSIVY,
 bevorzugt beim Masernvirus (Fusionsprotein F₂);
- N: FAGIAIGIAALGVATAAQVTAASLVQAQTNARAAAMKNSIQTNRA
 C: TELSKVNASLQNAVQIKESNHQLQSVSVSSK,
 bevorzugt beim Mumpsvirus (Fusionsglykoprotein F₂);
- 10 N: FFGAVIGTIALGVATAAQITAGIALAEAREARKDIALIKDSIVKTH
 C: TNFLEESKTELMKARAIISVGGWHNTESTQ,
 bevorzugt bei HPV-1 (F₂ Glykoprotein),

wobei die Viren wie folgt abgekürzt sind:

- 15 BIV (Bovines Immundefizienzvirus),
 CAEV (Caprines Arthritis Enzephalitis Virus),
 EIAV₁ (Equines infektiöses Anämievirus),
 FIV (Felines Immundefizienzvirus),
- 20 OMVV (Ovines Maedi-Visna Virus),
 SIV_{mac} (Simianes Immundefizienzvirus aus Makaken),
 SIV_{cpx} (Simianes Immundefizienzvirus aus Schimpansen),
 HIV-1 (Humanes Immundefizienzvirus Typ 1),
 HIV-2 (Humanes Immundefizienzvirus Typ 2),
- 25 RSV (Rous Sarkom Virus),
 ALV (Aviäres Leukosevirus),
 JSRV (Jaagsiekte Schaf Retrovirus),
 SMRV (Squirrel Monkey Retrovirus),
 SRV (Simianes Retrovirus),
- 30 GALV (Gibbonaffen Leukämievirus),
 MuLV (Murines Leukämievirus),
 FeLV (Felines Leukämievirus),
 BLV (Bovines Leukämievirus),
 HTLV-1 (Humanes T-Zell Leukämievirus Typ 1),
- 35 HTLV-2 (Humanes T-Zell Leukämievirus Typ 2),

SARS-Virus (Erreger des Schweren Akuten Respiratorischen
Syndroms) und
HPV-1 (Humanes Parainfluenza Virus).

5

Durch die Offenbarung der erfindungsgemäßen jeweils min-
destens zwei Peptide, Proteindomänen und deren
entsprechende DNA und ihrem Vermögen, spezifische Anti-
körper zum einen zumindest im Fall der Peptide und
10 Proteindomänen zu binden und zum anderen zu induzieren,
sind dem Fachmann verschiedene Möglichkeiten offenbart,
weitere Peptide zu generieren. Der Fachmann kann durch die
Offenbarung der erfindungsgemäßen Lehre weitere äquivalente
Peptide generieren, die funktionsanalog zu Peptiden sind
15 mit der Sequenzabfolge:

FLGFLGAAGSTMGAASITLTVQARQLLS,
FLGFLGAAGSTMGAASMTLTVQARQLLS,
20 FLGFLGAAGSTMGAASLTLTVQARQLLS,
LLGFLGAAGSTMGAASITLTVQARQLLS,
FLGFLGAAGSTMGAASITLTVQVRQLLS,
FLGVLSAAGSTMGAAATALTVQHTLMK,
AVGLAIFLLVLAIMAITSSLVAATTLVNQHTTAKV,
25 GVGLVIMLVIMAIVAAAGASLGVANAIQQSYTKAAVQTLAN,
FGISAIVAIVAATAIARSATMSYVALTEVNKIMEVQNH,
SSSYSGTKMACPSNRGILRNWYNPVAGLRQSLEQYQVVKQPDYLLVPE,
GIGLVIVLAIMAIIAAAGAGLGVANAVQQSSYTRTAVQSLANATAAQON,
LGFLGFLATAGSAMGAASLVTAQSRTLLAVIVQQQQQLLDVV,
30 LGALGFLGAAGSTMGAAAVTLTVQARQLLSGIVQQQNNLL,
GIGLVIVLAIMAIIAAAGAGLGVANAVQQSSYTRTAVGSLANATAAQOE,
LGFLGFLATAGSAMGARSLTLSAQSRLLAGIVQQQQQLL,
WGPTARIFASILAPGVAAQALREIERLACWSVKQANLTSSL,
SVSHLSSDCNDEVQLWSVTARIFASFFAOGVAAQALKEIERLA,
35 GLSLIILGIVSLITLIATAVTACCSLAQSIQAHTVDLSSQNVTKVMGT,

AVTLIPLLVGLGVSTAVATGTAGLGVAVQSYTKLSHQLINDVQALSSTI,
 AIQFIPLVIGLGITTAVSTGTAGLGVSLTWYTKLSHQLISDBQAISSTI,
 DPVSLTVALLLGGLTMGSLAAGIGTGTAALIETNQFKQLQ,
 AVSLTLAVLLGLGITAGIGGSTALIKGPIDLQOGLTSLQIAIDAD,
 5 EPVSLTLALLLGGLTMGGIAGVGTGTTALVATQQFQQLQAAMHD,
 EPISLTVALMLGLTVGGIAAGCGTGTKALLEAQFLQLQMQMHTD,
 SPVAALTGLGLSVGLTGINVAVSALSHQRLTSLIHVLEQDQQ,
 AVPVAVLVSALAMGAGVAGGITGSMASLASGKSLLEHV,
 AVPIAVWSVSALAAGTGIAGGVGTGSLSLASSKSLLEVD,
 10 FPNINENTAYSGENENDCDAELRIWSVQEDDLAAGLSWIPFFGPGI,
 LITGGRRTTREAIVNAQPKCNPNLHYWTQDEGAAIGLAWIPYFGPAA,
 LITGRLQSLQTYVTQQLIRAAEIRASANLAATKMSECVLGQSKRVDF,
 GLFGAIAGFIENGWEGMIDGWYGRHONSEGTGQAADLKSTQAA,
 FAGVVLAGAALGVATAAQITAGIALHQSMSSQAIDNLRASLETT,
 15 FAGIAIGIAALGVATAAQVTAAVSLVQAQTNARAAAMKNSIQTNRA,
 FFGAVIGTIALGVATAAQITAGIALAEAREARKDIALIKDSIVKTH, wobei es
 sich hierbei bevorzugt um N-terminale Sequenzen handelt und
 NEQDLLALDKWASLWNWFDITNWLWYIK,
 NEQDLLALDKWANLWNWFDISNWLWYIK,
 20 NEQDLLALDKWANLWNWFDITNWLWYIR,
 NEQELLELDKWASLWNWFDITNWLWYIK,
 NEKDLLALDSWQNLWNWFDITNWLWYIK,
 NEQELLELDKWASLWNWFSITQWLWYIK,
 NEQELLALDKWASLWNWFDISNWLWYIK,
 25 NEQDLLALDKWDNLWSWFSITNWLWYIK,
 NEQDLLALDKWASLWNWFDITKWLWYIK,
 NEQDLLALDKWASLWNWFSITNWLWYIK,
 NEKKLLELDEWASLWNWLDITKWLWYIK,
 SLSDTQDTFGLETSIFDHLVQLFDWTSWKDWIK,
 30 AMTQLAEEQARRIPEVWESLKDVFWSGWFSWLKYI,
 LAQSMITFNTFDSIAQFGKDLWSHIGNWIPGLGASIIKY,
 MDIEQNNVQGKIGIQQLQKWEDWVRWIGNIPQYLK,
 QVQIAQRDAQRIPDVWKALQEAFDWSGWFSWLKYIPW,
 EEAQIQQEKNMVELWKLNNWWDVFGNWFDLTSDLTSWIKY,
 35 EEAQSQQEKNERDLLELDQWASLWNWFDITKWLWYIK,

EAALQVHIAQRDARRIPDAWKAIQEAFNNWSSWFSWLKY,
 EEAQIQEKNMYELQKLNWDILGNWFDLISWVKYIQ,
 KFQLMKKHVNKIGVDSDPIGSWLRGIFGGIGEWAVH,
 ALQAMKEHTEKIRVEDDOIGDWFTRTFGGLGGWLAK,
 5 IENSPKATLNIADTVDNFLQNLF SNFPSLHSLNKTIL,
 KIKNLQEDLEKRRKALADNLF LTGLNGLLPYLLP,
 KIKNLQDDLEKRRKQLIDNPFWTGFHLLPYVMPL,
 SMAKLRRERFKORQKLFESQQGQFEGWYNKSPWETT,
 SMKKLKEKLDKRQLERQDSQNWYEGWFNNWPWFTT,
 10 SMAKLRRERLSORQKLFESQQGWFEGLFNKSPWFTT,
 NMAKLRRERLKORQQLFDSQQGWFEGWFNRPWFTT,
 PLSQRVSTDWQWPWNWDLGLTAWVRET,
 PILQERPPLENRVLTGWGLNWDLGLSQWAREALQ,
 SVLQERPPLEKRVITGWGLNWDLGLSQWAREALQ,
 15 KNISEQIDQIKKDEQKIGRGWGLGGKWWTSDWG,
 KNITDKIDQIIHDFVDKTLPDQGDNDNWWTGWRQWI,
 DRINEVAKNLNESLIDLQELKYEQYEWPPYVW,
 HDVYRDEALNNRFQIKGVELKSGYKDWILISFA,
 IAKLEDAKELLESSKQILRSMKGLSSTSIVY,
 20 TELSKVNASLQNAVKQIKESNHQLQSVSVSSK,
 TNFLEESKTELMKARAIISVGGWHNTESTQ, bevorzugt handelt es sich
 hierbei um C-terminale Sequenzen.

Beispielsweise ist es möglich, einzelne oder Gruppen von
 25 Aminosäuren auszutauschen, ohne dass die Aktivität der
 Peptide in Bezug auf die Lösung der erfindungsgemäßen Auf-
 gabe nachteilig beeinflusst wird. Für den Austausch der-
 artiger Aminosäuren sei auf die entsprechenden Standard-
 werke der Biochemie und der Genetik verwiesen.

30 Im Stand der Technik sind verschiedene Möglichkeiten zur
 Herstellung von Peptiden offenbart. Peptide, die von den
 erfindungsgemäßen Peptiden ausgehend mit solchen Verfahren
 entwickelt werden, sind von der erfindungsgemäßen Lehre mit
 35 erfasst. Eine Möglichkeit des Generierens von funktions-

analogen Peptiden ist beispielsweise in PNAS USA 1998, Oct. 13; 9521:12179-84, WO 99/6293 und/oder WO 02/38592 beschrieben; diese Lehren sind in den Offenbarungsgehalt der Erfindung mit aufgenommen. Das heißt, sämtliche Peptide, 5 Peptidfragmente oder Strukturen, die Peptide umfassen, die mit den genannten Verfahren - von den erfindungsgemäßen Peptiden ausgehend - generiert werden, sind Peptide im Sinne der Erfindung, sofern sie die erfindungsgemäße Aufgabe lösen, insbesondere neutralisierende Antikörper zu generie- 10 ren.

Dem Fachmann ist weiterhin bekannt, dass einzelne Aminosäuren analoge physikochemische Eigenschaften aufweisen, die mit Vorteil dazu führen, dass diese Aminosäuren unter- 15 einander ausgetauscht werden können. Hierzu gehören beispielsweise die Gruppe der Aminosäuren (a) Glycin, Alanin, Valin, Leucin und/oder Isoleucin; bzw. die Aminosäuren (b) Serin und Threonin, die Aminosäuren (c) Asparagin und Glutamin, die Aminosäuren (d) Asparaginsäure und Glutamin- 20 säure; die Aminosäuren (e) Lysin und Arginin sowie die Gruppe der aromatischen Aminosäuren (f) Phenylalanin, Tyrosin und/oder Tryptophan. Aminosäuren innerhalb ein und derselben Gruppe (a-f) können untereinander ausgetauscht werden. Weiterhin ist es möglich, dass Aminosäuren durch 25 modifizierte Aminosäuren oder spezifische Enantiomere ausgetauscht werden. Weitere Modifikationen sind gemäß der Lehre nach der WO 99/62933 oder WO 02/38592 möglich.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform umfasst das 30 Peptid einen Linker und/oder einen Spacer, der ausgewählt ist aus der Gruppe umfassend: α -Aminocarbonsäuren sowie deren Homo- und Heterooligomere, α,ω -Aminocarbonsäuren sowie deren verzweigte Homo- oder Heterooligomere, sonstige Aminosäuren sowie die linearen und verzweigten Homo- oder 35 Heterooligomere (Peptide); Amino-oligoalkoxy-alkylamine;

Maleinimidocarbonsäure-Derivate; Oligomere von Alkylaminen; 4-Alkylphenyl-Derivate; 4-Oligoalkoxyphenyl- oder 4-Oligoalkoxyphenoxy-Derivate; 4-Oligoalkylmercaptophenyl- oder 4-Oligoalkylmercaptophenoxy-Derivate; 4-Oligoalkylamin-phenyl- oder 4-Oligoalkylaminyphenoxy-Derivate; (Oligoalkylbenzyl)-phenyl- oder 4-Oligoalkylbenzyl)-phenoxy-Derivate sowie 4-Oligoalkoxybenzyl)-phenyl- oder 4-Oligoalkoxybenzyl)-phenoxy-Derivate; Trityl-Derivate; Benzyl-oxyaryl- oder Benzyloxyalkyl-Derivate; Xanthen-3-yl-oxyalkyl-Derivate; (4-Alkylphenyl)- oder ω -(4-Alkylphenoxy)-alkansäure-Derivate; Oligoalkyl-Phenoxyalkyl- oder Oligoalkoxy-phenoxyalkyl-Derivate; Carbamat-Derivate; Amine; Trialkylsilyl- oder Dialkyl-alkoxysilyl-Derivate; Alkyl- oder Aryl-Derivate und/oder Kombinationen davon; weitere mögliche Strukturen werden in der EP 1 214 350 beschrieben, die in den Offenbarungsgehalt der Erfindung mit aufgenommen sind.

Bevorzugt können synthetische Peptide, die den N-terminalen und/oder C-terminalen Sequenzen entsprechen oder Fragmente hiervon sind, durch chemische Crosslinker multimerisiert werden oder an ein Trägermolekül wie BSA, Dextran, KLH oder andere gekoppelt werden. Die hierzu verwendeten chemischen Crosslinker sind in "Bioconjugate Techniques", Greg T. Hermanson, Academic Press, 1996 aufgelistet, die in den Offenbarungsgehalt der erfindungsgemäßen Lehre mit aufgenommen sind. Bevorzugte Crosslinker sind homobifunktionale Crosslinker, bevorzugt: NHS-Ester, wie DSP, DTSSP, DSS, BS, DST, Sulfo-DST, BSOCOES, Sulfo-BSOCOES, EGS, Sulfo-EGS, DSG oder DSC, homobifunktionale Imidoester, wie DMA, DMP, DMS oder DTBP, homobifunktionale Sulfhydryl-reaktive Crosslinker, wie DPDPB, BMH oder BMOE, Difluorobenzenderivate, wie DFDNB oder DFDNPS, homobifunktionale photoreaktive Crosslinker, wie BASED, homobifunktionale Aldehyde, wie Formaldehyd oder Glutaraldehyd, Bis-Epoxide, wie 1,4-Butan-

dioldiglycidylether, homobifunktionale Hydrazide, wie Adipinsäuredihydrazide oder Carbohydrazide, Bis-diazonium-derivate, wie o-Tolidin, bisdiazotisiertes Benzidin oder Bisalkylhaloid.

5

Bevorzugt sind auch heterobifunktionale Crosslinker, insbesondere aminreaktive und sulfhydrylreaktive Crosslinker, wie SPDP, LC-SPDP, Sulfo-LC-SPDP, SMPT, Sulfo-LC-SMPT, SMCC, Sulfo-SMCC, MBS, Sulfo-MBS, SIAB, Sulfo-SIAB, SMPB, 10 Sulfo-SMBP, GMBS, Sulfo-GMBS, SIAX, SIAXX, SIAC, SIACX oder NP1A, carbonylreaktive und sulfhydrylreaktive Crosslinker, wie MPBH, M_2C_2H oder PDPH, aminreaktive und photoreaktive Crosslinker, wie NHS-ASA, Sulfo-NHS-ASA, Sulfo-NHS-LC-ASA, SASD, HSAB, Sulfo-HSAB, SANPAH, Sulfo-SANPAH, ANB-NOS, 15 SAND, SADP, Sulfo-SADP, Sulfo-SAPB, SAED, Sulfo-SAMCA, p-Nitrophenyldiazopyruvat oder PNP-DTP, Sulfhydryl und photoreaktive Crosslinker, wie ASIB, APDP, Benzophenon-4-iodoacetamid oder Benzophenon-4-maleimid, carbonylreaktive und photoreaktive Crosslinker, wie ABH, carboxylatreaktive 20 und photoreaktive Crosslinker, wie ASBA, argininreaktive Crosslinker, wie APG, trifunktionale Crosslinker, wie 4-Azido-2-nitrophenylbiozotin-4-nitrophenylester, Sulfo-SEBD, TSAT und/oder TMEA.

25 In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform der Erfindung sind die erfindungsgemäßen Peptide und rekombinant hergestellte Strukturen, durch Peptidbrücken mit einer Länge von 0 bis 50 Aminosäuren verbunden. Dies beinhaltet auch rekombinante Proteine, die aus zwei N-terminalen und 30 einer C-terminalen Sequenz bestehen oder Hexamere bestehend aus drei N-terminalen Sequenzen und drei C-terminalen Sequenzen, oder Multimere der zuvor aufgeführten rekombinanten Strukturen, wobei zwischen den N- und den C-terminalen Sequenzen je eine Peptidbrücke von 0 bis 50 35 Aminosäuren vorhanden sein kann. Die Peptide können zum

Zwecke der Aufreinigung, Solubilisierung bzw. der Konformationsveränderung mit spezifischen Fusionsanteilen entweder am N- oder am C-Terminus versehen sein, wie zum Beispiel CBP (Calmodulin-Bindungsprotein), His-Tag und/oder
 5 andere. Ähnliche Konstrukte können auch von DNA, die zum Immunisieren verwendet wird, kodiert werden.

Nach einer weiteren besonders bevorzugten Ausführungsform
 10 der Erfindung ist das Peptidgemisch und Proteingemisch ausgewählt aus der Gruppe umfassend:

- a) mindestens zwei Peptide oder rekombinante Proteine umfassend eine Aminosäuresequenz gemäß SEQ ID No 1 bis 93,
- 15 b) Peptide oder rekombinante Proteine umfassend eine Aminosäuresequenz, die eine ausreichende Homologie aufweist, um zu einer Aminosäuresequenz gemäß a) funktionsanalog zu sein,
- 20 c) Peptide oder rekombinante Proteine gemäß einer Aminosäuresequenz a) oder b), welche durch Deletionen, Additionen, Substitutionen, Translokationen, Inversionen und/oder Insertionen modifiziert und funktionsanalog zu einer Aminosäuresequenz gemäß a) oder b) ist.

25

In einer besonderen Ausführungsform der Erfindung ist die Aminosäuresequenz, z.B. das Peptid oder rekombinante Protein, was eine ausreichende Homologie aufweist, um zu einer der Aminosäuresequenzen gemäß SEQ ID No 1 bis 93
 30 funktionsanalog zu sein, zu diesen zumindest 40 % homolog.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform sind diese Aminosäuresequenzen mindestens 60 %, vorzugsweise 70 %, be-

vorzugt 80 %, ganz besonders bevorzugt 90 %, homolog zu einer der Aminosäuresequenzen gemäß SEQ ID No 1 bis 93.

5 In einer ganz besonders bevorzugten Ausführungsform der Erfindung besteht das Peptid oder rekombinante Protein im Wesentlichen aus der Aminosäuresequenz

- a) Synthetische Peptide E1 (LGAAGSTMGAASVTLTVQARLLLS) und E2 (NEQELLELDKWASLWNWFDIT NWL)
 10 b) Hybrid I (HIV-Sequenzen unterstrichen)

LITQAROLLSDIVQQORIVTEDLQALEKSVSNLEESLTSLSSEVVLQNRRLDLLFLKKE
GLCVALKEECCFYVDHSGAIRDSMSKLRERLERRRREELDKWASLWNWFN

- 15 c) Hybrid II (HIV-Sequenzen unterstrichen)

LITGASVTLTVQAROLLSDIVQQORIVTEDLQALEKSVSNLEESLTSLSSEVVLQNRRL
DLLFLKKEGLCVALKEECCFYVDHSGAIRDSMSKLRERLERRRREELDKWASLWNWFNI
TNWLWY

20

- d) Loop I: (HIV-Sequenzen unterstrichen)

LGAAGSTMGAASVTLTVQARLLSSSPSSNEQELLELDKWASLWNWFDITNWL

- 25 Insbesondere besteht das Peptid aus Abwandlungen dieser Sequenzen, die nach der WO 99/62933 und der WO 02/38592 gewonnen wurden, wobei diese Peptide selbstverständlich Antikörper im Sinne der Erfindung generieren und binden.

- 30 In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform der Erfindung sind die Peptidabschnitte des immunogenen Konstruktes, wie bereits allgemein ausgeführt, untereinander an andere Peptide oder Proteine oder mit einem Träger assoziiert. Es kann beispielsweise vorgesehen sein, dass die mindestens
 35 zwei erfindungsgemäßen Peptide des immunogenen Konstruktes

über Peptid- oder nichtpeptidische Bindungen miteinander verbunden sind. Die nichtpeptidischen Bindungen sind dem Fachmann bekannt und umfassen beispielsweise Imino-, Ester-, Azo-, Hydrazit-, Semikarbazit- und andere Bindungen. Bei den Trägern im Sinne der Erfindung kann es sich um Proteine handeln, die aufgrund ihres immunogenen Verhaltens die Antikörperantwort stimulieren, aber auch um den Fachmann bekannte pharmazeutische Hilfsstoffe wie zum Beispiel QS21, GPI-0100 oder andere Saponine, Wasser-Öl-Emulsionen wie beispielsweise Montanide, Polylysin, Polyagenin-Verbindungen oder andere, wie zum Beispiel phosphatgepufferte Kochsalzlösung, Wasser, verschiedene Arten von Detergenzien, sterile Lösungen und dergleichen mehr.

Die Erfindung umfasst auch Antikörper, die durch die erfindungsgemäßen Peptide bzw. durch das erfindungsgemäße immunogene Konstrukt hergestellt oder induziert werden. Die Peptide bzw. Proteine können hierbei chemisch hergestellt sein oder durch rekombinante DNA-Technologie oder anders. Bei der Herstellung der erfindungsgemäßen Antikörper wird mindestens ein erfindungsgemäßes immunogenes Konstrukt so mit einem Organismus in Kontakt gebracht, dass dieser in der Lage ist, gegen dieses Konstrukt Antikörper herzustellen, die durch den Fachmann mit den bekannten Methoden gewonnen und isoliert werden können.

Die Erfindung betrifft aber auch anti-Idiotyp-Antikörper. Antikörper tragen Idiotypen, Bereiche in der Nähe ihrer Antigen-Erkennungsstellen, die selbst antigen und in der Lage sind, die Antikörperproduktion zu stimulieren. Antikörper, die spezifisch für die Antigen-Bindungsstellen sind, werden Paratop-spezifische anti-Idiotyp-Antikörper genannt. Diese Antikörper tragen die gleiche Erkennungsstelle wie das Antigen, das anfangs die Antikörperproduktion stimulierte; Marx, "Making Antibodies without Antigens", 1986. So können im Sinne der Erfindung

Paratop-spezifische anti-idiotypische Antikörper mit teilweise der gleichen Struktur wie HIV, SARS oder andere Viren durch Immunisierung eines Tieres mit einem monoklonalen HIV-1-, SARS- oder FeLV-Antikörper zu den genannten Viren hergestellt werden. Diese Paratop-spezifischen anti-idiotypischen Antikörper, die eine bestimmte gleiche Struktur wie die immunogenen Teile der genannten Viren tragen, sind geeignet, eine Immunantwort auszulösen und können demgemäß ebenfalls als Impfstoff verwendet werden.

Die Erfindung umfasst auch pharmazeutische Mittel, die mindestens eines der erfindungsgemäßen immunogenen Konstrukte umfassen, gegebenenfalls zusammen mit einem pharmazeutisch verträglichen Träger. Ein pharmazeutisches Mittel im Sinne der Erfindung ist jedes Mittel im Bereich der Medizin, welches in der Prophylaxe, Diagnose, Therapie, Verlaufskontrolle oder Nachbehandlung von Patienten eingesetzt werden kann, die mit umhüllten Viren einschließlich Retroviren so in Kontakt gekommen sind, dass sich zumindest zeitweise eine pathogene Modifikation des Gesamtzustandes bzw. des Zustandes einzelner Teile des Organismus etablieren konnte. So ist es beispielsweise möglich, dass das pharmazeutische Mittel im Sinne der Erfindung eine Vakzine oder ein Immuntherapeutikum ist. Das pharmazeutische Mittel im Sinne der Erfindung kann neben dem immunogenen Konstrukt beispielsweise ein akzeptables Salz oder Komponenten dieser umfassen. Hierbei kann es sich beispielsweise um Salze anorganischer Säuren handeln wie zum Beispiel der Phosphorsäure bzw. um Salze organischer Säuren.

Weiterhin ist es möglich, dass die Salze frei von Carboxylgruppen sind und von anorganischen Basen abgeleitet wurden wie zum Beispiel Natrium, Kalium, Ammonium, Kalzium oder Eisenhydroxyde oder auch von organischen Basen wie Iso-

propylamin, Trimethylamin, 2-Ethylaminoethanol, Histidin und andere. Beispiele für flüssige Träger sind sterile wässrige Lösungen, die keine weiteren Materialien oder aktiven Ingredienzien umfassen und beispielsweise Wasser oder solche, die einen Puffer wie zum Beispiel Natriumphosphat mit einem physiologischen pH umfassen oder eine physiologische Salzlösung bzw. beides, wie zum Beispiel phosphatgepufferte Natriumchloridlösung. Weitere flüssige Träger können mehr als nur ein Puffersalz, wie zum Beispiel Natrium- und Kaliumchlorid, Dextrose, Propylenglycol, Polyethylenglycol oder andere umfassen. Flüssige Zusammensetzungen der pharmazeutischen Mittel können zusätzlich eine flüssige Phase, jedoch unter dem Ausschluss von Wasser, umfassen. Beispiele solcher zusätzlichen flüssigen Phasen sind Glycerin, Pflanzenöle, organische Ester oder Wasser-Öl-Emulsionen. Die pharmazeutische Zusammensetzung bzw. das pharmazeutische Mittel enthält typischerweise einen Gehalt von mindestens 0,1 Gew% der erfindungsgemäßen Peptide bezogen auf die gesamte pharmazeutische Zusammensetzung. Die jeweilige Dosis bzw. der Dosisbereich für die Gabe des erfindungsgemäßen pharmazeutischen Mittels ist groß genug, um den gewünschten prophylaktischen oder therapeutischen Effekt der Bildung von neutralisierenden Antikörpern zu erreichen. Hierbei sollte die Dosis nicht so gewählt werden, dass unerwünschte Nebeneffekte dominieren. Im Allgemeinen wird die Dosis mit dem Alter, der Konstitution, dem Geschlecht des Patienten variieren sowie selbstverständlich auch in Bezug auf die Schwere der Erkrankung. Die individuelle Dosis kann sowohl in Bezug auf die primäre Erkrankung als auch in Bezug auf Eintreten zusätzlicher Komplikationen eingestellt werden. Die exakte Dosis ist durch einen Fachmann mit bekannten Mitteln und Methoden feststellbar, beispielsweise durch die Feststellung des Antikörpertiters in Abhängigkeit der Dosis bzw. in Abhängigkeit des Impfschemas oder der pharmazeutischen Träger

und ähnlichem. Die Dosis kann hierbei je nach Patient individuell gewählt werden. Beispielsweise kann eine vom Patienten noch tolerierte Dosis des pharmazeutischen Mittels eine solche sein, deren Bereich im Plasma oder in einzelnen Organen lokal im Bereich von 0,1 bis 10000 μM liegt, bevorzugt zwischen 1 und 100 μM . Alternativ kann die Dosis auch in Bezug auf das Körpergewicht des Patienten bezogen berechnet werden. In einem solchen Fall wäre beispielsweise eine typische Dosis des pharmazeutischen Mittels in einem Bereich zwischen 0,1 μg bis 100 μg per kg Körpergewicht einzustellen, bevorzugt zwischen 1 und 50 $\mu\text{g/kg}$. Weiterhin ist es jedoch auch möglich, die Dosis nicht in Bezug auf den gesamten Patienten, sondern in Bezug auf einzelne Organe zu bestimmen. Dies wäre beispielsweise dann der Fall, wenn das erfindungsgemäße pharmazeutische Mittel beispielsweise in einem Biopolymer, eingebracht in den jeweiligen Patienten, in der Nähe bestimmter Organe mittels einer Operation platziert wird. Dem Fachmann sind mehrere Biopolymere bekannt, die Peptide oder rekombinante Proteine in einer gewünschten Art und Weise freisetzen können. Ein solches Gel kann beispielsweise 1 bis 1000 μg der erfindungsgemäßen Aminosäuresequenzen, z.B. Peptide oder rekombinanten Proteine bzw. des pharmazeutischen Mittels pro ml Gelkomposition beinhalten, bevorzugt zwischen 5 bis 500 $\mu\text{g/ml}$ und besonders bevorzugt zwischen 10 und 100 mg/ml . In solch einem Fall wird das therapeutische Mittel als feste, gelartige oder als flüssige Komposition verabreicht.

Bevorzugt wird das pharmazeutische Mittel als Vakzine nach der Infektion oder als vorbeugende Impfung eingesetzt. Die Impfung erfolgt vorteilhafterweise so, dass es nach der Applikation im Organismus zur Entwicklung eines aktiven Impfschutzes kommt. Selbstverständlich ist es auch möglich, dass die Impfung unmittelbar vor oder zeitnah nach der Infektion erfolgt oder als Therapie mehrfach appliziert wird.

Dem Fachmann ist bekannt, dass die Induktion einer Antwort neutralisierender Antikörper zu nahezu jedem Zeitpunkt auch nach der Infektion von Vorteil sein kann, so dass eine Impfung im Sinne der Erfindung auch eine Applikation des 5 erfindungsgemäßen pharmazeutischen Mittels Wochen, Monate, Jahre bzw. Jahrzehnte nach der Infektion mit dem jeweiligen Virus sein kann.

Zur Unterstützung der Immunantwort kann das pharmazeutische Mittel in einer bevorzugten Ausführungsform der Erfindung 10 weitere immunogene Komponenten umfassen, insbesondere ausgewählt aus der Gruppe bestehend aus Bordetella, Haemophilus, Borrelia, Pseudomonas, Corynebakterien, Mycobakterien, Streptokokken, Salmonellen, Pneumokokken, Staphylokokken und/oder Clostridien. Es ist bekannt, dass die 15 alleinige Gabe von Antigenen häufig nicht zu einer ausreichenden Bildung von Antikörpern führt. Da Epitope unter bestimmten Voraussetzungen und Bedingungen nur schwach immunogen sein können, kann eine entsprechende Immunantwort, wie beispielsweise die Bildung der Antikörper, 20 gesteigert werden, wenn schwach immunogene Substanzen in ihrer Immunogenität erhöht werden. Neben den bekannten Aluminiumverbindungen, lipidhaltigen Verbindungen oder auch KLH und anderen ist es im Sinne der Erfindung möglich, die Immunantwort durch gemeinsame oder parallele Verabreichung 25 bestimmter Strukturen aus Mikroorganismen zu erhöhen. Der Wirkmechanismus dieser zusätzlich gegebenen, stark immunogenen Strukturen ist im Zusammenhang mit der erfindungsgemäßen Lehre nicht relevant, entscheidend ist, dass es zu einer gewünschten Immunantwort kommt. Diese Immunantwort 30 kann beispielsweise durch die Gabe der genannten immunogenen Teile von Mikroorganismen beispielsweise auch dadurch erfolgen, dass diese Strukturen zunächst eine so genannte innate Immunreaktion im Körper aktivieren und hierdurch im weiteren Verlauf die Induktion einer Antikörperantwort im 35 Sinne von Fearon, 1997 ermöglichen. Eine gegebenenfalls

erforderliche Inaktivierung der genannten mikrobiellen Immunogene kann durch chemische oder physikalische Behandlung erfolgen, beispielsweise durch eine Behandlung mit Formaldehyd, durch Hitzebehandlung, durch UV-Bestrahlung oder
 5 durch Ultraschallbehandlung. Selbstverständlich kann die immunogene Komponente auch von einem anderen Virus abgeleitet sein, bevorzugt ausgewählt aus der Familie der Hepadnaviridae, Herpesviridae, Poxviridae, Adenoviridae, Papovaviridae, Parvoviridae, Retroviridae, Togaviridae oder
 10 Flaviviridae; das Virus kann zum Beispiel ein HIV, Herpes Simplex Virus, Influenza Virus, Hepatitis-Virus sein. Die für die Peptide bereits dargestellten Modifikationen sind auch auf das pharmazeutische Mittel anwendbar.

Die immunogene Komponente kann in diesem Falle ein Protein
 15 dieser Viren oder ein Fragment - also ein Peptid - dieser sein. Es ist beispielsweise möglich, die immunogene Komponente in dem pharmazeutischen Mittel mit beiden erfindungsgemäßen Peptiden oder rekombinanten Proteinen, das heißt dem erfindungsgemäßen Konstrukt, zu kombinieren. Eine
 20 derartige Kombination im Sinne der Erfindung erfolgt bevorzugt durch eine kovalente Bindung. Selbstverständlich ist es auch möglich, dass die immunogene Komponente und die erfindungsgemäßen Peptide zusammen an einen Träger adsorbiert werden, wobei dieser Träger beispielsweise ein
 25 Albumin, ein KLH oder ein anderer pharmazeutisch verträglicher Träger sein kann.

Die Erfindung umfasst demgemäß auch ein Verfahren zur Herstellung eines immunogenen Konstruktes, welches aus den (a) erfindungsgemäßen Peptiden oder rekombinanten Proteinen
 30 bzw. (b) dem erfindungsgemäßen pharmazeutischen Mittel und als (c) zusätzliche Immunogene verwendete Mikroorganismen, wie beispielsweise Bakterien oder Viren, besteht. Ein bevorzugtes Verfahren umfasst die Schritte des Behandeln der erfindungsgemäßen Peptide und/oder der immunogenen

mikrobiellen Strukturen mit einem für die kovalente Bindung
 geeigneten Aktivator, gegebenenfalls das Abtrennen von
 überschüssigem Aktivator, das Inkubieren der so erhaltenen
 Lösung und die Reinigung dieser. Als Aktivator für die
 5 kovalente Bindung können bevorzugt homo-, hetero-,
 bifunktionelle Cross-Linker verwendet werden wie zum
 Beispiel N-Hydroxysuccinimid-Ester, Imido-Ester,
 Maleinimido-Derivate, N-Hydroxysuccinimide, Pyridyl-
 disulfide oder Ketogruppen enthaltende Verbindungen. Die
 10 Reinigung kann mittels Zentrifugation, Filtration, Fällung,
 Dialyse oder einem chromatographischen Verfahren erfolgen.
 Als chromatographische Verfahren sind die Gelfiltration,
 die affinitätschromatographische Reinigung oder die
 Ionenaustauscher-Chromatographie bevorzugt. Wenn die
 15 erfindungsgemäßen Peptide in dem pharmazeutischen Mittel
 mit einer immunogenen Mikroorganismuskomponente zusammen
 auf einem absorbierbaren Trägermaterial aufgebracht werden,
 kann es sich bei diesen Trägern um Metalle, unlösliche oder
 kolloidale Metallverbindungen oder Polymerverbindungen und
 20 auch um Lipidvesikel handeln. Bei den Metallen sind Gold
 oder Platin oder Metalle wie Aluminium oder Eisen
 bevorzugt; bei den unlöslichen oder kolloidalen Metall-
 verbindungen sind unter anderem Adjuvantien wie bei-
 spielsweise Aluminium-, Zink- und/oder Eisenhydroxid bevor-
 25 zugt. Bei den Polymerverbindungen können alle resorbier-
 baren bzw. biologisch abbaubaren Materialien verwendet wer-
 den. Selbstverständlich ist es auch möglich, nicht abbau-
 bare Polymerverbindungen zu verwenden, wenn diese physio-
 logisch akzeptiert werden, wie zum Beispiel Latex. Neben
 30 den Mikroorganismen oder Teilen hiervon bzw. anderen Viren
 als Immunogen können selbstverständlich auch Nukleinsäuren
 verwendet werden, um eine Immunantwort auf die erfindungs-
 gemäßen Peptide zu verstärken.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform der Erfindung
 35 umfassen die pharmazeutischen Mittel auch Zytokine, insbe-

sondere Interleukin-2 und/oder CSF. Derartige Stoffe sind zur Wirkungsverstärkung, vorzugsweise zur Immunstimulation, verwendbar. Diese werden in bekannten Methoden mit den erfindungsgemäßen Peptiden oder dem pharmazeutischen Mittel
 5 gemischt und in einer geeigneten Formulierung und Dosierung verabreicht. Formulierung, Dosierung und geeignete Komponenten sind dem Fachmann bekannt.

Die Erfindung betrifft auch einen Diagnose-Kit, der ein erfindungsgemäßes pharmazeutisches Mittel umfasst. Dieser
 10 Kit kann beispielsweise zur Diagnose und zum Monitoring des Verlaufs und/oder der Therapie von Viruserkrankungen eingesetzt werden, wobei folgende Viren bevorzugt ausgewählt sind:

- BIV (Bovines Immundefizienzvirus)
- 15 CAEV (Caprines Arthritis Enzephalitis Virus)
- EIAV1 (Equines infektiöses Anämievirus)
- FIV (Felines Immundefizienzvirus)
- OMVV (Ovines Maedi-Visna Virus)
- SIVmac (Simianes Immundefizienzvirus aus Makaken)
- 20 SIVcpz (Simianes Immundefizienzvirus aus Schimpansen)
- HIV-1 (Humanes Immundefizienzvirus Typ 1)
- HIV-2 (Humanes Immundefizienzvirus Typ 2)
- RSV (Rous Sarkom Virus)
- ALV (Aviäres Leukosevirus)
- 25 JSRV (Jaagsiekte Schaf Retrovirus)
- SMRV (Squirrel Monkey Retrovirus)
- SRV (Simianes Retrovirus)
- GALV (Gibbonaffen Leukämievirus)
- MuLV (Murines Leukämievirus)
- 30 FeLV (Felines Leukämievirus)
- BLV (Bovines Leukämievirus)
- HTLV-1 (Humanes T-Zell Leukämievirus Typ 1)
- HTLV-2 (Humanes T-Zell Leukämievirus Typ 2)

SARS-Virus (Erreger des Schweren Akuten Respiratorischen Syndroms)

HPV-1 (Humanes Parainfluenza Virus) und andere umhüllte Viren.

5

Der Diagnostik-Kit dient zum Nachweis antiviraler Antikörper gegen Epitope auf dem immunogenen Konstrukt, zum Nachweis neutralisierender Antikörper gegen das immunogene Konstrukt und/oder zum Nachweis des Virus.

10

Der Kit kann gegebenenfalls eine Anleitung oder Informationen zur pharmazeutischen Bereitstellung bzw. zu therapeutischen Behandlungsverfahren beinhalten. Die Information kann beispielsweise ein Beipackzettel sein oder
15 ein anderes Medium, welches dem Anwender Informationen darüber gibt, mit welchem therapeutischen Verfahren bzw. mit welchem Impfschema die genannten Substanzen, das heißt insbesondere die erfindungsgemäßen Peptide bzw. das erfindungsgemäße pharmazeutische Mittel, insbesondere
20 Vakzine, einzusetzen sind. Der Beipackzettel enthält insbesondere detaillierte und/oder wesentliche Informationen über das Heilverfahren. Selbstverständlich ist es nicht zwingend erforderlich, dass diese Information auf einem Beipackzettel formuliert ist, es ist auch möglich,
25 dass diese Information beispielsweise über das Internet mitgeteilt wird.

Der Diagnose-Kit betrifft zum einen einen Immunoassay für den Nachweis von Antikörpern, die gegen die umhüllten Viren einschliesslich der Retroviren gerichtet sind, zum anderen
30 einen Nachweis der Virusbelastung (Virusantigene) im Organismus. Dazu werden entsprechende Proben genommen, in denen Antikörper oder Virenantigene detektiert werden sollen. Eine Probe im Sinne der Erfindung ist die Bezeichnung für ein durch Probenentnahme entnommenes

biologisches oder chemisches Gut oder eines Teiles bzw. einer kleinen Menge eines solchen, dessen Beschaffenheit chemisch, biologisch, klinisch oder ähnlich geprüft werden soll, insbesondere auf das Vorhandensein von
 5 neutralisierenden Antikörpern.

Die Probenentnahme erfolgt insbesondere so, dass die entnommene Teilmenge einem Durchschnitt der gesamten Menge entspricht. Selbstverständlich kann es auch bevorzugt sein, dass die entnommene Teilmenge nicht dem Durchschnitt einer
 10 größeren Menge entsprechen soll. Die durch Untersuchung der Probe ermittelten Merkmale dienen der Beurteilung der durch die Probe erfassten Menge, die Rückschlüsse auf die Gesamtmenge, beispielsweise das Blut in einem Organismus bzw. die Lymphe, zulässt. Für die Untersuchung können die Proben
 15 durch Mischen, Zugabe von Enzymen oder Markern bzw. anders vorbehandelt werden. Dem Fachmann sind verschiedene Möglichkeiten der Vorbehandlung von Proben bekannt. Eine Probe können insbesondere alle biologischen Materialien sein, wie biologische Gewebe und Flüssigkeiten, zum Beispiel Blut,
 20 Lymphe, Urin, Gehirnflüssigkeit und andere. Wie hier verwendet, bezieht sich eine Probe demgemäß auf jede Substanz, die neutralisierende Antikörper enthält oder vermutlich enthält, und umfasst eine Probe von Gewebe oder Flüssigkeit, die von einem Individuum oder Individuen isoliert
 25 worden ist, einschließlich, aber nicht beschränkt auf zum Beispiel Haut, Plasma, Serum, Lymphe, Urin, Tränen, Abstriche, Gewebeproben, Organe, Tumoren und auch auf Proben von Bestandteilen von Zellkulturen. Eine solche Probe kann zum Beispiel wie folgt auf das Vorhandensein von bindenden
 30 Antikörpern untersucht werden:

- a) Beschichten einer festen Phase mit dem erfindungsgemäßen immunogenen Konstrukt,

b) Inkubieren der festen Phase mit der biologischen Probe,

5 c) Inkubieren der festen Phase mit einem anti-humanen Antikörper, der die Klassen IgA, IgM, IgG nachweisen kann, der mit einer nachweisbaren Kennzeichnung markiert ist

und

10

d) Nachweis der Kennzeichnung, um die Anwesenheit der bindenden Antikörper gegen die genannten Viren in der Probe zu bestimmen.

15 Die Probe kann verschiedene Konzentration von Harnstoff aber auch keinen Harnstoff aufweisen.

Da neutralisierende Antikörper auf diese Art nur schwer und nicht quantitativ nachgewiesen werden können, erfolgt deren

20 Nachweis in einem Infektionsassay, in dem die Hemmung der Infektion von uninfizierten Zellen durch das jeweilige Virus aus der obigen Liste durch die neutralisierenden Antikörper nachgewiesen wird.

25 Durch Konkurrenzanalysen mit dem immunogenen Konstrukt kann aus der Menge der neutralisierende Antikörper der Anteil der spezifisch gegen die Epitope auf dem immunogenen Konstrukt quantitativ bestimmt werden. Da eine Korrelation zwischen der Menge der im obigen Text gefundenen, das
30 immunogene Konstrukt bindenden Antikörper, und der Menge der neutralisierenden Antikörper gefunden wurde, kann ein neuer Schnelltest durchgeführt werden, in dem erstmals in kurzer Zeit viele Seren auf neutralisierende Antikörper getestet werden können. Dieser Test erlaubt Aussagen über
35 den Erfolg der Immunisierung im Fall einer prophylaktischen

Applikation wie auch über die Progression der Infektion. Auch ein Monitoring des Therapieerfolges im Fall der therapeutischen Applikation ist möglich. Demgemäß kann auch ein Kit zum Nachweis von neutralisierenden Antikörpern gegen das immunogene Konstrukt auf der Basis eines Neutralisationsassays mit entsprechenden Kompetitionsanalysen und ein neuartiges Schnell-Verfahren zum Nachweis neutralisierender Antikörper auf der Basis eines ELISAs mit dem vollständigen immunogenen Konstrukt bereitgestellt werden.

Der Diagnose-Kit umfasst auch den Nachweis von viralem Antigen zur Bestimmung der Viruslast in den oben aufgelisteten Proben wie folgt:

- 15 a) Beschichten einer festen Phase mit Antikörpern gegen die gesuchten viralen Antigene, die in einem Tier oder einem Menschen nach Immunisierung mit dem erfindungsgemäßen immunogenen Konstrukt gewonnen wurden,
- 20 b) Inkubieren der festen Phase mit der biologischen Probe,
- 25 c) Inkubieren der festen Phase mit einem zweiten, unterschiedlichen vom ersten, Antikörper gegen die gesuchten viralen Antigene, der ebenfalls in einem Tier oder einem Menschen nach Immunisierung mit dem erfindungsgemäßen immunogenen Konstrukt gewonnen wurden,
- 30 d) Nachweis des gekoppelten zweiten Antikörpers um so die Menge des gebundenen Antigens zu bestimmen.

Die Erfindung betrifft auch eine Aminosäuresequenz ausgewählt aus der Gruppe umfassend die Sequenzen SEQ ID
35 No 1 bis 93 zur Verwendung auf dem Gebiet der

therapeutischen Behandlung sowie der Diagnostizierverfahren am menschlichen oder tierischen Körper.

Die Erfindung betrifft demgemäß Peptide, Peptidfragmente, rekombinante Proteine bzw. deren Fragmente, die membranassoziierten Proteinen von bestimmten Viren für bestimmte therapeutische bzw. diagnostische Anwendungen. Bevorzugt ist die Verwendung einer Mischung aus mindestens zwei Peptiden oder rekombinanten Proteinen aus der Sequenzabfolge eines viralen Hüllproteins gemäß der erfindungsgemäß beschriebenen Auswahl.

Die Erfindung betrifft auch ein Verfahren zur Induktion einer Antikörperantwort, wobei das erfindungsgemäße immunogene Konstrukt und/oder das erfindungsgemäße pharmazeutische Mittel mit einem Organismus, bevorzugt einem Menschen oder einem Tier, in Kontakt gebracht werden. Durch die Offenbarung der erfindungsgemäßen Peptide ist es dem Fachmann möglich, diese als Antigen zur Induktion von neutralisierenden Antikörpern zu verwenden. Dem Fachmann ist hierbei bekannt, dass er die erfindungsgemäßen Peptide, die selbstverständlich auch als das erfindungsgemäße pharmazeutische Mittel verwendet werden können, in verschiedenen Dosierungen einem Organismus, insbesondere einem humanen Patienten, applizieren kann. Die Applikation sollte hierbei so erfolgen, dass eine möglichst große Menge neutralisierender Antikörper generiert wird. Die Konzentration und die Art der Applikation kann vom Fachmann durch Routineversuche eruiert werden. Möglich sind folgende Applikationen: oral in Form von Pulver, Tabletten, Saft, Tropfen, Kapseln und ähnlichem; rektal in Form von Zäpfchen, Lösungen und ähnlichem; parenteral in Form von Injektionen, Infusionen von Lösungen, Inhalationen von Dämpfen, Aerosolen, Stäuben und Pflastern sowie lokal in Form von Salben, Pflastern, Umschlägen, Spülungen und ähnlichem.

Bevorzugt kann das In-Kontakt-Bringen des immunogenen Konstruktes und/oder des pharmazeutischen Mittels prophylaktisch oder therapeutisch erfolgen. Bei einer prophylaktischen Impfung soll die Infektion mit den genannten Viren
5 zumindest dergestalt verhindert werden, dass nach Eindringen einzelner Viren, beispielsweise in eine Wunde, eine weitere Vermehrung dieser stark vermindert wird oder dass eingedrungene Viren nahezu vollständig abgetötet werden.
10 Bei einer therapeutischen Induktion einer Immunantwort liegt bereits eine Infektion des Patienten vor und die Induktion der neutralisierenden Antikörper erfolgt, um die bereits im Körper befindlichen Viren abzutöten bzw. in ihrer Vermehrung zu hemmen.

15 Die Erfindung betrifft auch ein Verfahren zur Generierung eines Antikörpers, bevorzugt eines neutralisierenden Antikörpers gegen eine Erkrankung mit umhüllten Viren einschliesslich der Retroviren, wobei ein Organismus mit
20 einem immunogenen Konstrukt, gegebenenfalls zusammen mit einer immunogenen Komponente und/oder einem pharmazeutischen Mittel gemäß der Erfindung in Kontakt gebracht wird und so eine humorale Immunantwort durch Bildung von Antikörpern induziert wird und folgend die Antikörper
25 aus dem Organismus gewonnen werden. Bevorzugt können die so gewonnenen neutralisierenden Antikörper zur passiven Immunisierung verwendet werden.

30 Dabei können auch monoklonale Antikörper gewonnen werden, die u. a. nach entsprechender Humanisierung eingesetzt werden. Dabei können auch Antikörper-produzierende Zellen aus geimpften bzw. infizierten Individuen gewonnen werden, die neutralisierende Antikörper produzieren, die gegen das erfindungsgemäße immunoge Konstrukt gerichtet sind, und in

Form monoklonaler Antikörper bei der passiven Immunisierung appliziert werden.

Bei der passiven Immunisierung erfolgt im Körper des Patienten keine eigene Immunreaktion bzw. im Wesentlichen keine eigene Immunreaktion auf bestimmte Viren, sondern die Antikörper werden beispielsweise in Form von Heilseren in den Patienten eingebracht. Passive Immunisierung hat im Gegensatz zur aktiven Immunisierung im Wesentlichen die Aufgabe, eine bereits erfolgte Infektion möglichst schnell zu heilen oder aber sofort gegen eine Infektion mit Viren zu schützen. Dem Fachmann sind beispielsweise aus der passiven Immunisierung gegen Hepatitis A, Hepatitis B und der FSME verschiedene Impfschemata zur passiven Immunisierung bekannt. Derartige Impfschemata können durch Routineversuche auf spezifische Viren wie zum Beispiel HIV, den Katzenleukämievirus und andere adaptiert werden. Die Antikörper, die zur passiven Immunisierung verwendet werden, können bevorzugt monoklonale Antikörper sein.

In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform der Erfindung werden die erfindungsgemäßen immunogenen Komponenten bzw. das erfindungsgemäße pharmazeutische Mittel oder der erfindungsgemäße Kit zur Diagnose, Prophylaxe, Therapie, Verlaufskontrolle und/oder Nachbehandlung von retroviralen Erkrankungen verwendet.

Im Folgenden soll die Erfindung anhand von Beispielen näher erläutert werden, ohne auf diese Beispiele beschränkt zu sein.

Beispiel

1. Material und Methoden

1.1 Klonierung

Die rekombinanten gp41 Konstrukte wurden auf Basis des
 5 HIV-1 Molekularklons pNL4-3 (NIH, #114) generiert. Mit spe-
 zifischen Primern (Sigma ARK) wurde der codierende Bereich
 für die Ectodomäne mittels PCR amplifiziert. Die co-
 dierenden Bereiche der Hybridkonstrukte (im Folgenden
 Hybrid I und II genannt), bestehend aus einem PERV-p15E-
 10 Ectodomänen-Rückgrat mit eingesetzten HIV-Epitopen, wurden
 mit Hilfe einer zweistufigen Mutagenese-PCR generiert (27).
 Der codierende Bereich für HybridII basiert auf dem von
 HybridI, er wurde lediglich auf beiden Seiten durch
 HIV-Sequenzen erweitert. Die codierenden Bereiche für
 15 Konstrukte, die aus den Epitopen E1 und E2 von gp41 (im
 Folgenden Loop I genannt) von HIV-1 bestehen und durch eine
 kurze Peptidbrücke verbunden sind, wurden durch Hybridi-
 sierung von 80mer Oligonucleotiden (Sigma-ARK) und eine
 Auffüllreaktion mittels PCR generiert. Über eine BamHI-
 20 Schnittstelle am 5'Ende und eine XhoI-Schnittstelle am
 3'Ende des codierenden Stranges wurde das PCR-Produkt in
 die Multiple Cloning Site des Expressionsvektors pCal-n
 (Stratagene) ligiert. Chemokompetente, codonoptimierte
 E.coli BL21 DE3 (Stratagene) wurden mit diesen Konstrukten
 25 transformiert.

Rekombinante CBP-Fusionsproteine

rgp41:

MGCTSMILTVQARQLLSDIVQQQNNLLRAIEAQQHLLQLTVWGIKQLQARILAVERYLK
 30 DQQLLGIWGCGSKLICTTAVPWNASWSNKSLEQIWNMTWMEWDREINNYTSLIHSLE
 ESQNQQEKNEQELLELDKWASLWNWFNITNWLWYIK

Hybrid I (HIV-Sequenzen unterstrichen)

LITOARQLLSDIVQQQRI~~VTEDLQALEKSVSNLEESL~~TSLS~~EVVLQNRGLDLLFLKKE~~
 35 GLCVALKEECCFYVDHSGAIRDSMSKL~~RERLERRRREELDKWASLWNWFN~~

Hybrid II (HIV-Sequenzen unterstrichen)

LITGASVTLTVOAROLLSDIVOOORIVTEDLQALEKSVSNLEESLTSLSSEVVLQNRRL
DLLFLKKEGLCVALKEECCFYVDHSGAIRDSMSKLRERLERRRRREELDKWASLWNWFNI

5 TNWLWY

Loop I: (HIV-Sequenzen unterstrichen)

LGAAGSTMGAASVTLTVOARLLLLSSSPSSNEOELLELDKWASLWNWFEDITNWL

10 Primer:

rgp41 BamHI fw: cgc gga tcc atg ggc tgc acg tca atg acg ctg

rgp41 XhoI rev: cac ccg ata ctc gag ata cca cag cca att tgt
 tat g

15

Hybrid I BamHI fw: cgc cca tcc cta atc aca caa gcg aga cag
 ctg

Hybrid I XhoI rev: cac ccg ata ctc gag tca gtt gaa cca gtt
 20 cca aag

Hybrid I Elmut fw: caa gcg aga cag ctg agt gat att gtt cag
 caa caa cga att gta acg gaa gat ctc caa gcc c

25 Hybrid I Elmut rev: ttg ttg ctg aac aat atc act cag cag ctg
 tct cgc ttg tgt gat tag gga tcc acg cgg

Hybrid I E2mut fw: gaa ctg gat aag tgg gcg tcg ctt tgg aac
 tgg ttc aac tga gaa ttc aga ctc cag ggg tcg act cga gc

30

Hybrid I E2mut rev: gtt cca aag cca cgc cca ctt atc cag ttc
 ttc cct tcg acg cct ctc taa cct ttc tc

Hybrid II BamHI fw: cg gga tcc gga gca tca gta acg ctg acg
 35 gta cag cgg aga caa ta ttg tgt gat ata g

Hybrid II XhoI rev: cg ctc gag cta ata cca cag cca att tct
tat gtt aaa cca att cca caa act tgc cca tt

5 Loop I BamHI fw: ggg gat ccc agc ca ttg gag atg tgc aac
cagttc cac aa gaa gcc cat ttg tcc agt tcc agc agt tcc tgt
tcg tta gaa gac gga gaa gaa gac a

10 Loop I XhoI rev: ccg gat ccc tgg gtg ctg ctg gtt cta cca
tgg gtg ctg ctt ctg tta ccc tga ccg ttc agg ctc gtc tgc tgc
tgt ctt ctt ctg cgt ctt cta acg a

1.2 Expression der rekombinanten Proteine

15 Zur Expression wurde 1 l 37 °C warmes LB-Amp (LB-Medium mit
100µg/ml Ampicillin) mit 1 ml Vorkultur angeimpft und bei
37 °C und 225rpm inkubiert. Bei einer optischen Dichte
(OD₆₀₀) von 0,5 wurden die Expressionskulturen durch Zugabe
von 1 mM (Endkonzentration) IPTG (Sigma) für 4 h induziert
20 (37 °C und 225rpm).

1.3 Aufreinigung der rekombinanten Proteine

25 Die Aufreinigung erfolgte nach dem Protokoll der Firma
Stratagene für die CBP-fusionierten Proteine. Die Reinheit
der rekombinanten Proteine wurde mittels SDS-PAGE und
Western Blot Analyse unter Verwendung des monoklonalen
gp41-spezifischen Antikörpers 2F5 überprüft.

30 1.4 Synthetische Peptide und Biokonjugate

Synthetische Peptide, die den Sequenzen der Epitope E1 und
E2 von HIV entsprechen (E1 (LGAAGSTMGAASVTLTVQARLLLS) und
E2 (NEQELLELDKWASLWNWFEDIT NWL), wurden von der Firma Jerini
35 hergestellt und mittels HPLC gereinigt. E1 und E2 wurden

als freies Antigen (in Kombination oder einzeln) oder an Dextran (MW 6 KDa, Sigma) eingesetzt. Die Herstellung von Dextran-Peptid-Konjugaten erfolgte entweder über die direkte Bindung, der im aktiviertem Dextran enthaltenen Carboxylgruppen, an primäre Aminogruppen der Peptide (28) oder über einen heterobifunktionalen Crosslinker (3-(2-Pyridyldithio)-Propionyl-Hydrazid, PDPH, Pierce), der eine zielgerichtete Kopplung über die am C- bzw. N-terminalen Ende der Peptide angefügten Cysteine ermöglicht (29), überlappende synthetische Peptide, die dem gesamten Env (gp120 und gp41) von HIV entsprechen, wurden von NIH, USA (HIV-Env-Peptidset abgeleitet vom HIV-1 Isolat MN, Cat#6451) erhalten.

15 1.5 Immunisierung von Ratten

Wistar Ratten (BfR, weiblich 54-58 Tage alt) wurden mit 800µg-1mg Protein, Peptid oder Peptidkonjugat in 800µl PBS/Freund's incomplete Aduvant-Gemisch (1:1) immunisiert, 200µl davon wurden i.m. in jeden Hinterlauf und 400µl s.c. im Nacken appliziert. Jeweils drei Tiere wurden mit demselben Antigen immunisiert. Die Tiere wurden nach 4 Wochen mit dem gleichen Injektionsschema und den gleichen Antigenen geboostert.

25

1.6 Serumgewinnung

Die Blutabnahme der Ratten erfolgte mittels retrobulbärer Punktion. Das Blut wurde nach 20 h Lagerung bei 4 °C durch Zentrifugation in Serum und zelluläre Bestandteile getrennt. Die im Serum enthaltenen Komplementfaktoren wurden durch 30 min Inkubation bei 56 °C inaktiviert. Das Serum wurde bis zur Verwendung bei -20 °C gelagert.

35

1.7 Epitopmapping

Das Epitopmapping erfolgte auf einer Pepspot-Membran (Jerini, Berlin), auf der um 11 Aminosäuren überlappende
 5 Peptide, die der Sequenz von gp41 entsprechen, punktweise aufgetragen waren, nach Angaben des Herstellers.

1.8 ELISA

10 Zur Bestimmung der Veränderung der Avidität des mAb 2F5 wurden 50-100 ng Peptide des N-terminalen Bereichs der Ectodomäne von gp41 aus einem überlappend angeordneten HIV-Env-Peptidset jeweils in Kombination mit Dp178 oder Peptid
 15 P6373 auf Probind ELISA-Platten aufgebracht (NUNC). Der mAb 2F5 wurde in einer Verdünnung von 1 : 25000 in Anwesenheit von 0-8M Harnstoff 2 h bei 37 °C inkubiert. Die Detektion erfolgte mittels eines polyklonalen Ziege-anti-Human-Serums (1:2000) konjugiert an Meerettich-Peroxidase (Sigma). Gemessen wurde bei einer OD_{492/560}. Alle Werte wurden
 20 den als Triplikate gemessen.

1.9 Neutralisierungsassay

Um die Seren auf HIV-neutralisierende Wirkung zu testen,
 25 wurden 5×10^4 C8166-Zellen (humane T-Zelllinie) in 100 µl RPMI-Medium auf 96well-Rundbodenplatten ausgesät. Dazu wurden 50 µl HIV-IIIB-Stock (entspricht einer TCID₅₀ von 2×10^3) und 50 µl 1 : 4 mit Medium vorverdünntes Ratten-serum gegeben. Die Platten wurden für 65 h bei 37 °C, 95 %
 30 Luftfeuchte und 5 % CO₂ inkubiert.

Der Medium-Überstand wurde entfernt und die Zellen wurden durch dreimaliges Einfrieren und Auftauen aufgebrochen. Durch Zugabe von Proteinase K (Invitrogen) in 100 µl 1xPCR-
 35 Puffer (Roche) und 3 h Inkubation bei 56 °C wurden störende

Proteine von der genomischen DNA entfernt. Die Proteinase K wurde durch 30 min Inkubation bei 95 °C inaktiviert.

Auf Basis des Zelllysats wurde mit HIV-env-spezifischen Primern und einer env-spezifischen, Dabcyl-markierten Sonde (TIB MOLBIOL, Berlin) und PCR-Mastermix (Stratagene) eine Realtime-PCR durchgeführt. Die lineare serumspezifische Hemmung wurde über die Formel $2^{\Delta ct}$ ermittelt, wobei Δct die Differenz aus $ct(\text{Immunserum})$ und $ct(\text{Praeimmunserum})$ ist. Diese linearisierten Werte wurden dann in eine prozentuale Hemmung umgerechnet. Alle Werte wurden als Triplikate gemessen.

2. Ergebnisse

2.1 Epitopmapping des HIV-1 neutralisierenden monoklonalen Antikörpers 2F5

Der humane, monoklonale Antikörper (mAb) 2F5 weist ein breites Neutralisationsspektrum gegenüber Laborstämmen und verschiedenen Primärisolaten auf. Verschiedene Arbeitsgruppen konnten zeigen, dass der Antikörper an eine lineare Sequenz (ELDKWA) innerhalb der Ectodomäne des transmembranen Hüllproteins gp41 von HIV-1 bindet. Diese Sequenz ist wenige Aminosäuren N-terminal des Transmembrandurchgangs lokalisiert. Mit Hilfe eines Epitopmappingverfahrens, basierend auf einer Pepspot Membran konnte diese Sequenz als Bindungsstelle für 2F5 bestätigt werden (Abb.3).

2.2 Bindung des monoklonalen Antikörpers 2F5 an Dp178 und CBP-rqp41

In Western Blot-Analysen konnte gezeigt werden, dass der mAb 2F5 besser an die gesamte Ectodomäne von gp41 bindet als an das 34mer Peptid (Dp178), das in der Literatur

beschriebenen Epitop ELDKWA beinhaltet (Abb.4).

2.3 ELISA mit 2F5 auf überlappenden Peptiden der Ectodomäne von gp41 in Kombination mit Dp178

5 Um festzustellen, ob das vollständige Epitop von 2F5 einen weiteren Anteil im Bereich der Ectodomäne von gp41 besitzt, wurden überlappende 15mere, die die gesamte Ectodomäne abdecken, in Kombination mit Dp178 auf ELISA-Platten auf-
 10 gebracht. 2F5 wurde auf diesen Peptidkombinationen in verschiedenen Konzentrationen Harnstoff inkubiert (Abb. 5). Nur das Peptid P6342 bewirkt eine synergistische Steigerung der Bindung von 2F5 an Dp178. Die Verstärkung der Bindung bei hohen Konzentration von Harnstoff bei gleichzeitiger
 15 Applikation beider Domänen des erfindungsgemäßen immunogenen Konstruktes ist die Grundlage für einen Schelltest zum Nachweis neutralisierender Antikörper mit Hilfe eine ELISAs.

2.4 Bindung von 2F5 an P6373 und verschiedene vom Peptid 6342 abgeleitete Peptide mit Aminosäureaustauschen

Um zur testen, inwieweit Aminosäureaustausche im Peptid P6342 die gesteigerte Bindung von 2F5 an die Sequenz ELDKWA
 25 beeinflussen, wurde das Peptid P6373 (NEQELLELDKWASLW) mit abgewandelten Peptiden (P6342 mut 1-5) auf ELISA-Platten aufgebracht und bei einer Konzentration von 3M Harnstoff mit 2F5 inkubiert. Abb. 6 zeigt die Auswertung des ELISA nach Abzug der Absorption von 2F5 an P6373 allein. Dabei
 30 zeigte sich, dass Aminosäureaustausche in mindestens 4 Positionen des Peptids P6342 die Bindung des monoklonalen Antikörpers 2F5 verringern.

2.5 Stöchiometrie der Peptide P6342 und P6373 bei der Bindung des mAb 2F5

Um zu überprüfen, unter welchen stöchiometrischen Verhältnissen die gesteigerte Bindung von 2F5 an das Peptid P6373 und P6342 beeinflusst wird, wurden unterschiedliche
 5 stöchiometrische Verhältnisse von P6342 und P6373 im ELISA aufgebracht und mit 2F5 unter steigenden Harnstoffkonzentrationen inkubiert (Abb.7).

10 Dabei wurde gezeigt, dass ein 2 : 1 Verhältnis von P6342 zu P6373 eine deutlich gesteigerte Bindung von 2F5 an ELDKWA bewirkt als ein Verhältnis von 1 : 1, was impliziert, dass ELDKWA durch zwei P6342 Peptide besser stabilisiert wird als durch eins.

15 2.6 Hemmung der 2F5-vermittelten Virusneutralisation durch die Peptide E1 und E2

Im Neutralisierungsassay hemmt die Kombination aus E1 und E2 (auf 25mere verlängerte Versionen von P6342 und P6373)
 20 die virusneutralisierende Wirkung von 2F5 besser als E2 alleine (Abb.8A).

Darüber hinaus zeigt auch ein stöchiometrisches Verhältnis von 2 : 1 (E1/E2) eine stärkere Hemmung der neutralisierenden Aktivität von 2F5 als ein Verhältnis von 1 : 1, ähnlich
 25 wie im ELISA (Abb.8B).

Diese Daten untermauern die ELISA-Experimente, in denen gezeigt wurde, dass die von 2F5 erkannte Sequenz ELDKWA
 30 durch zwei N-terminale Sequenzen der Ectodomäne von gp41 besser stabilisiert wird als nur durch eine und zeigt, dass diese Konformation auch wichtig ist für die Hemmung der Neutralisation.

2.7 Immunisierungsversuche mit rekombinanten Antigenen und synthetischen Peptiden

2.7.1 Gewinnung und Charakterisierung von rekombinantem gp41

Die auf der Basis des NIH-HIV-Molekularklons pNL4-3 mit den spezifischen Primern 1 und 2 in der PCR amplifizierte Sequenz von gp41 wurde über die Restriktionsschnittstellen von BamHI und XhoI in den über die gleichen Restriktionsenzyme geöffneten Vektor pCal-n (Stratagene) ligiert. Der geschlossene Vektor (pCal-n rgp41) wurde in BL21 Codon Plus (Stratagene) transformiert und dort IPTG abhängig expri-
miert. Die Aminosäuresequenz des produzierten Fusionsproteins ist unter Abschnitt 2.1 aufgelistet. Es gelang, diese Sequenz als rekombinantes Fusionsprotein zu expri-
mieren. Allerdings war das Fusionsprotein nicht löslich und wurde deshalb als Aggregat nach 8M Harnstoffpräzipitation zur Entfernung der löslichen bakteriellen Proteine ver-
wendet.

2.7.2 Gewinnung und Charakterisierung von rekombinanten Hybridkonstrukten bestehend aus einem PERV-Transmembranprotein-Rückgrat mit eingesetzten HIV-Epitopen

Ausgehend vom Vektor pCal-n rp15E, der die Sequenz der Ectodomaine des transmembranen Hüllproteins p15E des porci-
nen endogene Retrovirus PERV-A enthält (26), wurden mit spezifischen Primern Sequenzen von gp41 von HIV-1 in die PERV-p15E Sequenz eingefügt und dadurch die entsprechenden Domänen von p15E eliminiert (Substitution). Dazu wurden zwei verschiedene Sequenzen von gp41 eingefügt, am N-terminalen Ende und am C-terminalen Ende. Außerdem wurden die jeweilige Substitute in zwei verschiedenen Längen verwendet
(Hybrid I und Hybrid II). Die entstandenen PCR-Produkte

wurden über die Restriktionsschnittstellen von BamHI und XhoI in den über die gleichen Restriktionsenzyme geöffneten Vektor pCal-n (Stratagene) ligiert. Der geschlossene Vektor (pCal-n rgp41) wurde in BL21 Codon Plus (Stratagene) transformiert und dort IPTG abhängig exprimiert. Die Aminosäuresequenz der viralen Anteile (p15E und gp41) der produzierten Fusionsproteine Hybrid I und II sind in Abschnitt 2.1 aufgelistet. Auch diese Fusionsproteine waren nicht löslich und wurden deshalb als Aggregat nach 8M Harnstoffpräzipitation zur Entfernung der löslichen bakteriellen Proteine verwendet.

2.7.3 Gewinnung und Charakterisierung von rekombinanten E1-E2 Konstrukten verbunden über eine Peptidbrücke

Durch Hybridisierung von Oligonucleotiden mit anschließender PCR-Auffüllreaktion wurden die codierenden Sequenzen für das Peptid E1 und E2 verbunden durch den codierenden Bereich für eine fünf Aminosäuren lange Peptidbrücke hergestellt. Das entstandene PCR-Produkt wurde über die Restriktionsschnittstellen von BamHI und XhoI in den über die gleichen Restriktionsenzyme geöffneten Vektor pCal-n (Stratagene) ligiert. Der geschlossene Vektor (pCal-n rgp41) wurde in BL21 Codon Plus (Stratagene) transformiert und dort IPTG abhängig exprimiert. Die Aminosäuresequenz des produzierten Fusionsproteins Loop 1 ist in Abschnitt 2.1 aufgelistet. Auch diese Fusionsproteine waren nicht löslich und wurden deshalb als Aggregat nach 8M Harnstoffpräzipitation zur Entfernung der löslichen bakteriellen Proteine verwendet.

2.7.4 Immunisierung von Ratten und Analyse der Immunseren

Ratten in Gruppen von mindestens je drei Tieren wurden mit den gereinigten rekombinanten Proteinen, aber auch mit den

synthetischen Peptiden, die den Domänen E1 und E2 des gp41 von HIV-1 entsprechen, immunisiert und geboostert, wie in Material und Methoden beschrieben. Die Immunseren wurden im Western blot und im ELISA auf bindende Antikörper gegen gp41 untersucht. Die Seren wurden weiterhin im Neutralisationsassay auf neutralisierende Antikörper untersucht.

Um die Rattenserum auf virusneutralisierenden Eigenschaften zu testen, wurden 5×10^4 C8166 mit 2×10^3 TCID₅₀ HIVIIIB in Anwesenheit der Rattenserum infiziert. Abb. 9 zeigt die prozentuale Hemmung der Virusinfektion umgerechnet aus dem Act der hemmenden Wirkung von Praeimmun- und Boostserum. Als Positivkontrolle wurde die Infektion bei $2,5 \mu\text{g/ml}$ 2F5 durchgeführt.

Die Ergebnisse dieser Versuche sind in Tab. 1 zusammengefasst. Obwohl alle Seren im ELISA und Western blot mit gp41 reagierten, waren nur Seren von einigen Tieren, die entweder beide Peptide E1 und E2 in Kombination (Tiere Q2-4), nicht aber einzeln (Tiere), von Tieren, die die Peptide in Kombination (E1 und E2) an Dextran 6000 direkt gekoppelt (Tiere R1, R2), von Tieren, die die Peptide in Kombination (E1 und E2) an Dextran 6000 mittels eines Linkers gekoppelt (Tiere S1-3) und von Tieren, die das Hybrid I und das Hybrid II (p15E von PERV mit substituierten E1 und E2 Domänen unterschiedlicher Länge) (Q4, P2-4, Q1 und U2-3) appliziert bekamen, virusneutralisierend.

Besonders die Ratten Q4 und P4, beide immunisiert mit Hybrid II, und Q3 und S3, immunisiert mit E1 und E2 Peptiden (frei oder an Dextran gebunden), zeigen bei einer Verdünnung von 1:16 ähnlich gute neutralisierende Eigenschaften wie $2,5 \mu\text{g/ml}$ mAb 2F5.

Das rekombinante gp41, das eigentlich als Antigen für die Immunisierung nicht geeignet ist, da es unlöslich vorliegt, war nicht in der Lage, neutralisierende Antikörper hervorzurufen (Gruppe N).

5

Diese Ergebnisse zeigen, im Falle von HIV auf unlängst erhobene Befunde, die zeigten, dass nach der Immunisierung der rekombinanten Ectodomäne von p15E von PERV (30) neutralisierende Antikörper induziert werden konnten, nicht zurückgegriffen werden kann. Das entsprechende Antigen war zum einen nicht löslich, zum anderen induzierte es, selbst als unlösliches Aggregat für die Immunisierung verwendet, keine neutralisierenden Antikörper. Die Unfähigkeit neutralisierende Antikörper zu induzieren, kann nicht nur auf die Unlöslichkeit zurückgeführt werden, da in einer parallelen Studie, in der durch entsprechende Fusionsproteine eine Löslichkeit induziert wurde, auch keine neutralisierenden Antikörper hervorgerufen wurden (Daten nicht gezeigt). Hinzu kommt, dass das Hybrid II (p15E von PERV mit substituierten E1 und E2 Domänen der längeren Variante) auch nicht löslich war, aber neutralisierende Antikörper hervorrief.

10

15

20

Legenden:

Abb. 1 Raumstruktur von gp41 mit dem darüber liegenden gp120 (Zwick et al. 2001 (5)).

5

Abb. 2 A) Schema der Ectodomäne von gp41: Vereinfachte Darstellung von monomerem gp41. Hervorgehoben sind das Fusionpeptid am N-Terminus, die N-terminale Helix-Region (NHR), der Cystein-Cystein-Loop, die C-terminale Helix-Region (CHR) und der Transmembrandurchgang.

10

B) Hexamer gp41: Dargestellt sind die NHR und CHR in der Aufsicht. Drei N-Helices sind als Trimer bestehend aus drei parallelen α -Helices mit drei außen liegenden antiparallel angeordneten C-Helices. Die wechselwirkenden Aminosäuren zwischen den Helices sind eingetragen.

15

C) Klappmechanismus von gp41 bei der Infektion. Gp210 gibt nach der Bindung von CD4 und Korezeptor (CCR5/CXCR4) das darunter liegende gp41 frei. Dieses dringt mit dem Fusionspeptid in die Wirtszellmembran ein. Durch hydrophobe Wechselwirkung klappen die NHR und die CHR zusammen und ziehen dabei die Wirtszellmembran und die Virusmembran zueinander, was zur Fusion beider Membranen führt.

20

25

Abb. 3 Epitopmapping für den mAb 2F5 mittels Pepsin-Membran: 13 mere Peptide wurden über einen Acetyl-Linker an eine Nitrozellulosemembran kovalent gebunden. Von Spot zu Spot überlappen diese Peptide um 11 Aminosäuren und decken dabei die gesamte Sequenz des gp41 ab. Der mAb 2F5 wurde in einer Konzentration von 250 ng/ml eingesetzt. Das Sekundärantikörperkonjugat (anti-human-POD) wurde 1:5000 eingesetzt. Das Epitop in der Sequenz von gp41 ist unterstrichen.

30

35

Abb. 4 SDS-PAGE (A) und Western Blot (B) von Dp178 (Spur 1) und rekombinant exprimiertem CBP-rgp41 (Spur 2): Obwohl mehr Dp178, das der C-Helix der Ectodomäne des gp41 entspricht, aufgetragen wurde, wird es schlechter im Western Blot detektiert als das rekombinante CBP-rgp41, das die gesamte Ectodomäne des gp41 beinhaltet. 2F5 wurde im Western Blot in einer Konzentration von 500ng/ml eingesetzt.

Abb. 5 ELISA-Untersuchungen zur Bindung des mAb 2F5 mit Dp178 in Kombination mit überlappenden Peptiden der Ectodomäne von gp41: Das NIH Peptidset besteht aus 15meren Peptiden, die jeweils um 11 Aminosäuren überlappen und die die gesamte Proteinsequenz des Hüllproteinkomplexes umfassen. Es wurden alle Peptide in Kombination mit Dp178 getestet, hier sind nur die Ergebnisse für 10 Peptide aus dem N-terminalen Bereich der Ectodomäne von gp41 gezeigt. (A) Das Peptid P6342, aber nicht alle anderen, steigert die Bindung von 2F5 an Dp178. Die Steigerung der 2F5 Bindung erfolgt synergistisch, da der mAb 2F5 das P6342 alleine nicht erkennt, und ist auch noch bei 3M und 5M Harnstoff zu erkennen. Das Diagramm zeigt die Mittelwerte aus Triplikaten. (B) Sequenz der eingesetzten Peptide. DP107 entspricht der N-Helix der Ectodomäne von gp41 und wurde als Kontrolle mitgeführt.

Abb. 6 Einfluss von Aminosäureaustauschen im Peptid P6342 auf die gesteigerte Bindung von 2F5 an P6373: In der Sequenz von P6342 wurden je zwei aufeinanderfolgende Aminosäuren gegen Alanin ausgetauscht. Dabei haben sich besonders die Austausche im C-terminalen Bereich (P6342 mut4 und mut5) als entscheidend schlechter in der synergistischen Steigerung der Bindung von 2F5 an P6373 gezeigt.

P6342: AASVTLTVQARLLLS
 P6342 mut1: AAAATLTVQARLLLS
 P6342 mut2: AASVAATVQARLLLS
 P6342 mut3: AASVTLAAQARLLLS
 5 P6342 mut4: AASVTLTVAARLLLS
 P6342 mut5: AASVTLTVQAAALLS

Abb. 7 ELISA mit variierenden stöchiometrischen Kombinationen P6342/P6343 bei vier verschiedenen Konzentrationen Harnstoff: Der ELISA zeigt, dass 2F5 besonders gut an ein 2:1 Verhältnis von P6342/P6373 bindet. Ein größerer Überschuss von P6342 bedeutet keine Steigerung der Bindung, während ein 1:1 Verhältnis eine deutlich schwächere Bindung des mAb 2F5 an die beiden Peptide bewirkt. Das Diagramm 15 zeigt die Mittelwerte aus Triplikaten.

Abb. 8 Realtime PCR, (A) Inhibierung der 2F5-abhängigen Virusneutralisation durch die Peptide E1 und E2. Die Grafik zeigt die ct-Werte bei der Verwendung von Zelllysats nach Behandlung mit unterschiedlichen Mengen E1 (LGAAGSTMGAASVTLTVQARLLLS) und E2 (NEQELLELDKWASLWNWFDIT 20 NWL) während der Infektion mit HIV. 2F5 wurde in einer Konzentration von 2,5 µg/ml eingesetzt.

(B) Auch im Neutralisierungsassay wirkt ein stöchiometrisches Verhältnis von 2:1 E1/E2 stärker hemmend auf die 25 virusneutralisierende Wirkung als ein 1:1 Verhältnis. Alle Werte wurden als Triplikate gemessen.

Abb. 9 HIV-Neutralisierung durch Rattenserum: Die Säulen 30 zeigen die prozentuale Hemmung der HIV-1 IIIB Provirusintegration in C8166 in Anwesenheit von verschiedenen Rattenserum bzw. 2F5. Die Rattenserum wurden 1:4 verdünnt. 2F5 wurde in einer Konzentration von 2,5 µg/ml eingesetzt. Die Umrechnung der ct-Werte in prozentuale Hemmung 35 ist unter 2.9 beschrieben.

Abb. 10 Rekombinante von gp41 abgeleitete Konstrukte: A):
Von gp41 von HIV-1 wurde ein rekombinantes protein
abgeleitet, das nur noch Teile der Exodomäne enthält. (B)
5 Vom transmembranen Hüllprotein p15E des porcinen endogenen
Retrovirus wurde ein rekombinantes Protein abgeleitet und
in dieses Protein wurden an topographisch identischen
Positionen die E1 und E2 Domänen von gp41 (grau) von HIV-1
eingesetzt (Substitution der entsprechenden Epitope von
10 p15E). Verschieden große E1 und E2 Domänen wurden gewählt.

Abb. 11 Rekombinantes von gp41 abgeleitetes Loop-Protein
und freie Peptide sowie Konjugate an ein Trägermolekül
Die grau gezeichneten E1 und E2 Domänen wurden (A) als
15 rekombinantes Protein mit einem Aminosäurelinker bzw. (B)
als freie synthetische Peptide oder gekoppelt an das
Trägermaterial Dextran hergestellt

Literatur:

1. UNAIDS Statistik 2002
- 5 2 Stover, J., et al., The Lancet, 2002, 360, 73-77
3. McMichael A.J., et al., Nature, 2003, 9, 874-880
4. Check, E., Nature, 2003, 423, 912-14
5. Zwick, M.B.; et al., JVirol, 2001, 75, 10892-10905
6. Turner, B., et al., J Mol Biol, 1999, 285, 1-32
- 10 7. Weissenhorn, W., et al., Nature, 1997, 387, 426-430
8. Evans D. T., et al., Imm Rev, 2001, 183, 141-158
9. Wild, C., et al., Proc Natl Acad Sci U S A, 1992, 89, 10537-19541
10. Wild, C., et al., Proc Natl Acad Sci U S A, 1994, 91, 9770-9774
- 15 11. Denner et al., AIDS, 1994, 8, 1063-1072
12. Poveda, E., et al., AIDS, 2002, 16, 1959-1963
13. Chan D.C., et al. Proc Natl Acad Sci U S A, 1998, 95, 15613-15617
- 20 14. Muster, T., et al., J Virol, 1993, 67, 6642-6647
15. Muster T, et al., J Virol. 1994, 68, 4031-4034
16. Conley AJ, et al., Proc Natl Acad Sci U S A, 1994, 91, 3348-3352
17. Ferrantelli F, et al., AIDS. 2003, 17, 301-309
- 25 18. Stiegler G, et al., AIDS, 2002, 16, 2019-2025
19. Armbruster C, et al., AIDS, 2002, 16, 227-233
20. Xiao, X., et al., Int Arch Allergy Immunol, 2000, 122, 287-292
21. Joyce, J.G., et al., J Biol Chem, 2002, 277, 45811-45820
- 30 22. Ho, J., et al., Vaccine, 2002, 20, 1169-1180
23. Marusic C., et al., J Virol, 2001, 75, 8434-8439
24. Beneduce, F., et al., Antiviral Res, 2002, 55, 369-377
- 35 25. Parker, C.E., et al., J Virol, 2001, 75, 10906-10911

26. Zwick, M.B., et al., J.Virol, 2001, 75, 12198-12208
27. Lottspeich F., Zorbas H.: Bioanalytik, Spektrum Akad. Verl., 1998, S. 688ff
28. Bocher M. et al., J Immunol Methods. 1997 208,
191-202.
29. Hermanson G.T., Bioconjugate Techniques, Academic Press, 1996, p. 252
30. Fiebig et al., Virology, 2003, 307, 406-413

10

15

20

25

30

Patentansprüche

1. Immunogenes Konstrukt umfassend Aminosäuresequenzen
5 ausgewählt aus einem viralen transmembranen
Hüllprotein, das mindestens über einen Membrandurchgang
mit der Virusmembran assoziiert ist, mindestens eine
Fusionsdomäne und mindestens zwei α -helikale Strukturen
umfasst,
10 dadurch gekennzeichnet, dass
die Aminosäuresequenzen ausgewählt sind
(i) aus einem ersten Bereich des Hüllproteins,
lokalisiert zwischen dem Membrandurchgang und
einer ersten α -helikalen Struktur sowie
15 (ii) aus einem zweiten Bereich, lokalisiert zwischen
der Fusionsdomäne und einer zweiten α -helikalen
Struktur
und/oder
das Konstrukt, die die jeweilige Aminosäuresequenzen
20 codierende DNA umfasst.
2. Immunogenes Konstrukt nach Anspruch 1,
dadurch gekennzeichnet, dass
25 die ausgewählten Aminosäuresequenzen ein synthetisches
Peptid, ein rekombinantes Protein, eine diese
codierende DNA und/oder eine Kombination dieser sind.
- 30 3. Immunogenes Konstrukt nach Anspruch 1 oder 2,
dadurch gekennzeichnet, dass

die erste α -helikale Struktur eine C-terminale Helix und die zweite α -helikale Struktur eine N-terminale Helix des Hüllproteins ist.

5

4. Immunogenes Konstrukt nach einem der Ansprüche 1 bis 3, dadurch gekennzeichnet, dass

es sich bei dem Hüllprotein um dasjenige eines Virus ausgewählt aus der Gruppe BIV, CEAV, EIAV1, FIV, OMVV, SIVmac, SIVcpz, VILV, HIV-1, HIV-2, RSV, ALV, JSRV, SRV, GALV, MLV, FeLV, BLV, HTLV-1, HTLV-2, SARS-Virus und/oder HPV-1 handelt.

10

5. Immunogenes Konstrukt nach einem der Ansprüche 1 bis 4, dadurch gekennzeichnet, dass

das Hüllprotein GP2, gp20, gp21, gp30, gp36, gp37, gp40, gp41, gp45, gp160, p15E, E2, HA2 und/oder F2 ist.

20

6. Immunogenes Konstrukt nach einem der Ansprüche 1 bis 5, dadurch gekennzeichnet, dass

die mindestens zwei Aminosäuresequenzen ausgewählt sind aus der Gruppe umfassend eine Sequenz gemäß SEQ ID No 1 bis No 93.

25

7. Immunogenes Konstrukt nach einem der Ansprüche 1 bis 6, dadurch gekennzeichnet, dass

die Aminosäuresequenzen untereinander und/oder die diese codierende DNA verbunden oder assoziiert sind.

30

8. Immunogenes Konstrukt nach einem der Ansprüche 1 bis 7, dadurch gekennzeichnet, dass

5 die Aminosäuresequenzen und/oder die diese codierende DNA mit Liposomen assoziiert sind, insbesondere eingeschlossen und/oder auf einer Liposomenmembran verankert sind.

10 9. Pharmazeutisches Mittel umfassend mindestens eines der immunogenen Konstrukte nach einem der Ansprüche 1 bis 8, gegebenenfalls zusammen mit pharmazeutisch verträglichen Hilfsstoffen.

15

10. Pharmazeutisches Mittel nach Anspruch 9, zur Verwendung als Immuntherapeutikum oder -prophylaktikum.

20

11. Pharmazeutisches Mittel nach Anspruch 9 oder 10, dadurch gekennzeichnet, dass

25 es wenigstens eine weitere immunogene Komponente umfasst, insbesondere ausgewählt aus der Gruppe bestehend aus Bordetella, Haemophilus, Borrelia, Pseudomonas, Corynebakterien, Mycobakterien, Streptokokken, Salmonellen, Pneumokokken, Staphylokokken und/oder Clostridien.

30

12. Pharmazeutisches Mittel nach einem der Ansprüche 9 bis 11,

dadurch gekennzeichnet, dass

es Zytokine umfasst, insbesondere Interleukin-2, 4, 12 und/oder GM-CSF.

- 5 13. Pharmazeutisches Mittel nach einem der Ansprüche 9 bis 12,

dadurch gekennzeichnet, dass

das mindestens eine Aminosäuresequenz an ein Trägersystem geknüpft ist.

10

14. Pharmazeutisches Mittel nach einem der Ansprüche 9 bis 13,

dadurch gekennzeichnet, dass

- 15 die Hilfsstoffe oder das Trägersystem aus einem oder mehreren Proteinfragmenten bestehen, die durch eine Peptidbindung an das äußere N- oder C-terminale Ende der Aminosäuresequenz geknüpft sind.

20

15. Pharmazeutisches Mittel nach einem der Ansprüche 9 bis 14,

dadurch gekennzeichnet, dass

- 25 die Hilfsstoffe oder das Trägersystem ausgewählt sind aus der Gruppe umfassend Albumine, KLH und/oder Dextrane.

30

16. Pharmazeutisches Mittel nach einem der Ansprüche 9 bis 15,

dadurch gekennzeichnet, dass

es darüber hinaus mindestens ein nicht-spezifisches Immunadjuvanz umfasst.

17. Aminosäuresequenz ausgewählt aus der Gruppe umfassend
eine Sequenz gemäß SEQ ID No 1 bis No 91 und/oder die
5 sie codierende DNA zur Verwendung in der Medizin.
18. Neutralisierender Antikörper, hergestellt durch
Immunisierung mit dem immunogenen Konstrukt nach einem
10 der Ansprüche 1 bis 8.
19. Kit zum Nachweis von Antikörpern umfassend das
immunogene Konstrukt nach einem der Ansprüche 1 bis 8
15 zur Diagnose, Verlaufs- und/oder Therapiekontrolle
viraler Erkrankungen.
20. Kit zum Nachweis von Virusantigenen umfassend einen
neutralisierenden Antikörper nach Anspruch 18 zur
20 Diagnose, Verlaufs- und/oder Therapiekontrolle viraler
Erkrankungen.
21. Verfahren zur Induktion einer Antikörperantwort,
25 dadurch gekennzeichnet, dass
das immunogene Konstrukt nach einem der Ansprüche 1 bis
8 und/oder das pharmazeutische Mittel nach einem der
Ansprüche 9 bis 16 mit einem Organismus in Kontakt
30 gebracht werden.
22. Verfahren nach Anspruch 21,
dadurch gekennzeichnet, dass

das In-Kontakt-Bringen oral, anal, rektal, vaginal, intravenös, intradermal, subkutan und/oder intramuskulär durchgeführt wird.

5

23. Verfahren nach einem der Ansprüche 21 oder 22, dadurch gekennzeichnet, dass die Induktion einer Antikörperantwort prophylaktisch oder therapeutisch erfolgt.

10

24. Verfahren nach Anspruch 23, dadurch gekennzeichnet, dass die Antikörper nach Anspruch 18 zur Therapie einer viralen Erkrankung, insbesondere einer retroviralen Erkrankung, bevorzugt HIV eingesetzt werden.

15

25. Verwendung des immunogenen Konstruktes nach einem der Ansprüche 1 bis 8, des pharmazeutischen Mittels nach einem der Ansprüche 9 bis 16, mindestens einer Aminosäuresequenz nach Anspruch 17 und/oder des neutralisierenden Antikörpers nach Anspruch 18 zur Diagnose, Prophylaxe, Therapie und/oder Verlaufskontrolle von viralen Erkrankungen, insbesondere retroviralen Erkrankungen.

20

25

26. Verwendung des Kits nach Anspruch 19 oder 20 zur Diagnose und/oder Verlaufskontrolle von viralen Erkrankungen, insbesondere retroviralen Erkrankungen.

30

27. Verwendung nach Anspruch 25 oder 26,

dadurch gekennzeichnet, dass

die virale Erkrankung ausgewählt ist aus der Gruppe umfassend BIV, CEAV, EIAV1, FIV, OMVV, SIVmac, SIVcpz, VILV, HIV-1, HIV-2, RSV, ALV, JSRV, SRV, GALV, MLV, FeLV, BLV, HTLV-1, HTLV-2, SARS-Virus und/oder HPV-1.

5

28. Verwendung des immunogenen Konstruktes nach einem der Ansprüche 1-8 in einem Neutralisationsassay.

10 29. Verfahren zur Generierung eines Antikörpers gegen eine retrovirale Erkrankung,

dadurch gekennzeichnet, dass

ein Organismus mit dem immunogenen Konstrukt nach einem der Ansprüche 1 bis 8, dem pharmazeutischen Mittel nach einem der Ansprüche 9 bis 16, mindestens einer Aminosäuresequenz nach Anspruch 17 und/oder dem neutralisierenden Antikörper nach Anspruch 18 in Kontakt gebracht werden und so eine humorale Immunantwort durch die Bildung von Antikörpern induziert wird und anschließend die Antikörper aus dem Organismus gewonnen werden.

15

20

30. Verfahren zur passiven Immunisierung eines Organismus,

dadurch gekennzeichnet, dass

die nach dem Verfahren nach Anspruch 29 gewonnenen Antikörper mit einem Organismus in Kontakt gebracht werden.

25

30

31. Immunoassay für den Nachweis von BIV-, CEAV-, EIAV1-, FIV-, OMVV-, SIVmac-, SIVcpz-, VILV-, HIV-1-, HIV-2-, RSV-, ALV-, JSRV-, SRV-, GALV-, MLV-, FeLV-, BLV-,

HTLV-1-, HTLV-2-, SARS-Virus- und/oder HPV-1-Antikörpern in einer biologischen Probe umfassend

- a) Beschichten einer festen Phase mit dem immunogenen Konstrukt gemäß einem der Ansprüche 1 bis 8;
- 5 b) Inkubieren der festen Phase mit der biologischen Probe;
- c) Inkubieren der festen Phase mit einem anti-humanen Antikörper, der die Klassen IgA, IgM, IgG nachweisen kann, der mit einer nachweisbaren Kennzeichnung markiert ist
- 10 und
- d) Nachweis der Kennzeichnung, um die Anwesenheit der bindenden Antikörper gegen die genannten Viren in der Probe zu bestimmen.

15

32. Immunoassay für den Nachweis von Virusantigenen in einer biologischen Probe umfassend

- a) Beschichten einer festen Phase mit dem neutralisierenden Antikörper gemäß Anspruch 18;
- 20 b) Inkubieren der festen Phase mit der biologischen Probe,
- c) Inkubieren der festen Phase mit einem zweiten, unterschiedlichen vom ersten, Antikörper gegen die gesuchten viralen Antigene, der in einem Tier oder einem Menschen nach Immunisierung mit dem immunogenen Konstrukt nach einem der Ansprüche 1 bis 8 gewonnen wurden
- 25 und
- d) Nachweis des gekoppelten zweiten Antikörpers, um so die Menge des gebundenen Antigens zu bestimmen.
- 30

Referenzliste für die Aminosäuresequenzen

- SEQ ID No 1 QARQLLSDIVQQQ,
 SEQ ID No 2 ELDKWASLWNWFN,
 5 SEQ ID No 3 GASVTLTVQARQLLSDIVQQQ,
 SEQ ID No 4 ELDKWASLWNWFNITNWLWY,
 SEQ ID No 5 LGAAGSTMGAASVTLTVQARLLLS,
 SEQ ID No 6 NEQELLELDKWASLWNWFDITNWL,
 SEQ ID No 7 FLGFLGAAGSTMGAASITLTVQARQLLS,
 10 SEQ ID No 8 FLGFLGAAGSTMGAASMTLTVQARQLLS,
 SEQ ID No 9 FLGFLGAAGSTMGAASLTLTVQARQLLS,
 SEQ ID No 10 LLGFLGAAGSTMGAASITLTVQARQLLS,
 SEQ ID No 11 FLGFLGAAGSTMGAASITLTVQVRQLLS,
 SEQ ID No 12 FLGVLSAAGSTMGAAATALTVQHTLMK,
 15 SEQ ID No 13 NEQDLLALDKWASLWNWFDITNWLWYIK,
 SEQ ID No 14 NEQDLLALDKWANLWNWFDISNWLWYIK,
 SEQ ID No 15 NEQDLLALDKWANLWNWFDITNWLWYIR,
 SEQ ID No 16 NEQELLELDKWASLWNWFDITNWLWYIK,
 SEQ ID No 17 NEKDLLALDSWQNLWNWFDITNWLWYIK,
 20 SEQ ID No 18 NEQELLELDKWASLWNWFSITQWLWYIK,
 SEQ ID No 19 NEQELLALDKWASLWNWFDISNWLWYIK,
 SEQ ID No 20 NEQDLLALDKWDNLWSWFSITNWLWYIK,
 SEQ ID No 21 NEQDLLALDKWASLWNWFDITKWLWYIK,
 SEQ ID No 22 NEQDLLALDKWASLWNWFSITNWLWYIK,
 25 SEQ ID No 23 NEKKLLELDEWASIWNWLDITKWLWYIK,
 SEQ ID No 24 AVGLAIFLLVLAIMAITSSLVAATTLVNQHTTAKV,
 SEQ ID No 25 SLSDTQDTFGLTSIFDHLVQLFDWTSWKDWIK,
 SEQ ID No 26 GVGLVIMLVIMAIVAAAGASLGVANAIQQSYTKAAVQTLAN,
 SEQ ID No 27 AMTQLAEQARRIPEVWESLKDVFDSGWFSWLKYI,
 30 SEQ ID No 28 FGISAIVAAIVAATAIARSATMSYVALTEVNKIMEVQNH,
 SEQ ID No 29 LAQSMITFNTFDSIAQFGKDLWSHIGNWIPGLGASIIKY,
 SEQ ID No 30 SSSYSGTKMACPSNRGILRNWYNPVGALRQSLEQYQVVKQPDYLLVPE,
 SEQ ID No 31 MDIEQNNVQKGIGIQQLQKWEDWVRWIGNIPQYLK,
 SEQ ID No 32
 35 GIGLVIVLAIMAIIAAAGAGLGVANAVQQSSYTRTAVQSLANATAAQON,

SEQ ID No 33 QVQIAQRDAQRIPDVWKALQEAFDWSGWFSWLKYIPW,
 SEQ ID No 34 LGFLGFLATAGSAMGAASLVTAQSRITLLAVIVQQQQQLLDVV,
 SEQ ID No 35 EEAQIQQEKNNMYELWKLNNWVDVFGNWFDLTSDLTSWIKY,
 SEQ ID No 36 LGALGFLGAAGSTMGAAVTLTVQARQLLSGIVQQQNNLL ,
 5 SEQ ID No 37 EEAQSQQEKNERDLLELDQWASLWNNWFDITKWLWYIK,
 SEQ ID No 38 GIGLVIVLAIMAI IAAAGAGLGVANAVQQSYTRTAVGSLANATAAQOE,
 SEQ ID No 39 EAALQVHIAQRDARRIPDAWKAIQEAFNNWSSWFSWLKY,
 SEQ ID No 40 LGFLGFLATAGSAMGARSITLSAQSRITLLAGIVQQQQQLL
 SEQ ID No 41 EEAQIQEKNNMYELQKLNSWDILGNWFDLISWVKYIQ,
 10 SEQ ID No 42 WGPTARIFASILAPGVAAAQALREIERLACWSVKQANLITSL,
 SEQ ID No 43 KFQLMKKHVNKIGVDSDPIGSWLRGIFGGIGEWAVH,
 SEQ ID No 44 SVSHLSSDCNDEVQLWSVTARIFASFFAOGVAAQALKEIERLA,
 SEQ ID No 45 ALQAMKEHTEKIRVEDDOIGDWFTRTFGGLGGWLAK,
 SEQ ID No 46
 15 GLSLIILGIVSLITLIATAVTACCSLAQSIQAHTVDLSSQNVTKVMGT,
 SEQ ID No 47 IENSPKATLNIADTVDNFLQNLFSNFPSSLHSLNKT,
 SEQ ID No 48
 AVTLIPLLVGLGVSTAVATGTAGLGVAVQSYTKLSHQLINDVQALSSTI,
 SEQ ID No 49 KIKNLQEDLEKRRKALADNLFLTGLNGLLPYLLP,
 20 SEQ ID No 50
 AIQFIPLVIGLGITTAVSTGTAGLGVSLTWYTKLSHQLISDBQAISSTI,
 SEQ ID No 51 KIKNLQDDLEKRRKQLIDNPFWTGFHLLPYVMPL,
 SEQ ID No 52 DPVSLTVALLLGGLTMGSLAAGIGTGTAALETNQFKQLQ,
 SEQ ID No 53 SMAKLRRERFKQRQKLFESQQGFEGWYNKSPWETT,
 25 SEQ ID No 54 AVSLTLAVLLGLGITAGIGGSTALIKGPIDLOQGLTSLQIAIDAD,
 SEQ ID No 55 SMKKLKEKLDKQRLERQDSQNWYEGWFNNWPWFTT,
 SEQ ID No 56 EPVSLTLALLLGGGLTMGGIAGVGTGTALVATQQFQQLQAAMHD,
 SEQ ID No 57 SMAKLRRERLSQRQKLFESQQGFEGWYNKSPWFTT,
 SEQ ID No 58 EPISLTVALMLGLTVGGIAAGCGTGTALAEQFLQLQMOMHTD,
 30 SEQ ID No 59 NMAKLRRERLKQRQQLFDSQQGFEGWFNRSWPWFTT,
 SEQ ID No 60 SPVAALTLGLALSVGLTGINVAVSALSHQRLTSLIHVLEQDQ,
 SEQ ID No 61 PLSQRVSTDWQWPWNWDLGLTAWVRET,
 SEQ ID No 62 AVPVAWLVSALAMGAGVAGGITGSMASLASGKSLLEHV,
 SEQ ID No 63 PILQERPPLENRVLTGWGLNWDGLSQWAREALQ,
 35 SEQ ID No 64 AVPIAVWSVSALAAGTGIAGGVTSLSLASSKSLLEVD,

SEQ ID No 65 SVLQERPPLEKRVITGWGLNWDLGLSQWAREALQ,

SEQ ID No 66

FPNINENTAYSGENENDCDAELRIWSVQEDDLAAGLSWIPFFGPGI,

5 SEQ ID No 67 KNISEQIDQIKKDEQKIGRGWGLGGKWWTSDWG,

SEQ ID No 68

LITGGRTRREAIVNAQPKCNPNLHYWTQDEGAAIGLAWIPYFGPAA,

SEQ ID No 69 KNITDKIDQIIHDFVDKTLDPDQDNDNWWTGWRQWI,

SEQ ID No 70 LITGRLQSLQTYVTQQLIRAAEIRASANLAATKMSECVLGQSKRVDF,

10 SEQ ID No 71 DRLNEVAKNLNESLIDLQELKYEQYEWKWPYVW,

SEQ ID No 72 GLFGAIGFIENGWEGMIDGWYGRHQNSEGTGQAADLKSTQAA,

SEQ ID No 73 HDVYRDEALNNRFQIKGVELKSGYKDWILISFA,

SEQ ID No 74 FAGVVLGAALGVATAAQITAGIALHQSMSSQAIDNLRASLETT,

SEQ ID No 75 IAKLEDAKELLESSKQILRSMKGLSSTSIVY,

15 SEQ ID No 76

FAGIAIGIAALGVATAAQVTAASVSLVQAQTNARAAAMKNSIQTNRA,

SEQ ID No 77 TELSKVNASLQNAVKQIKESNHQLQSVSVSSK,

SEQ ID No 78 FFGAVIGTIALGVATAAQITAGIALAEAREARKDIALIKDSIVKTH,

SEQ ID No 79 TNFLEESKTELMKARAIISVGGWHNTESTQ.

20 SEQ ID No 80 LGAAGSTMGAASVTLTVQARLLLS) und

SEQ ID No 81 NEQELLELDKWASLWNWFDIT NWL

SEQ ID No 82

LITQARQLLSDIVQQQRIVTEDLQALEKSVSNLEESLTSLSSEVVLQNRRLDLLF

LKKEGLCVALKEECCFYVDHSGAIRDSMSKLRERLERRRREELDKWASLWNWFN

25 SEQ ID No 83

LITGASVTLTVQARQLLSDIVQQQRIVTEDLQALEKSVSNLEESLTSLSSEVVLQNR

RRGLDLLFLKKEGLCVALKEECCFYVDHSGAIRDSMSKLRERLERRRREELDKWA

SLWNWFNITNWLWY

SEQ ID No 84

30 LGAAGSTMGAASVTLTVQARLLLS SSPSSNEQELLELDKWASLWNWFDITNWL

SEQ ID No 85

MGCTSMTLTVQARQLLSDIVQQQNNLLRAIEAQHLLQLTVWGIKQLQARILAVE

RYLKDQQLLGIWGCSGKLICTTAVPWNASWSNKSLEQIWNMTWMEWDREINNYT

SLIHSLEEESQNOQEKNEQELLELDKWASLWNWFNITNWLWYIK

SEQ ID No 86 AASVTTLTVQARLLLS
SEQ ID No 87 AAAATLTVQARLLLS
SEQ ID No 88 AASVAATVQARLLLS
SEQ ID No 89 AASVTLAAQARLLLS
5 SEQ ID No 90 AASVTTLTVAARLLLS
SEQ ID No 91 AASVTTLTVQAAALLS
SEQ ID No 92 LGAAGSTMGAASVTTLTVQARLLLS
SEQ ID No 93 NEQELLELDKWASLWNWFDTNWL

5

Zusammenfassung

Die Erfindung betrifft immunogene Konstrukte und ein pharmazeutisches Mittel zur Induktion von humoralen neutralisierenden Immunantworten gegen Virusinfektionen sowie ein Kit zum Nachweis von Antikörpern und Virusantigenen. Die Erfindung betrifft weiterhin ein Verfahren zur Induktion einer Antikörperantwort und ein Verfahren zur passiven Immunisierung eines Organismus unter Verwendung neutralisierender Antikörper, die mit den genannten immunogenen Konstrukten gewonnen wurden und einen Bioassay zum Nachweis der Infektion mit Viren und zum Nachweis der Bildung von neutralisierenden Antikörpern.

Abb.1

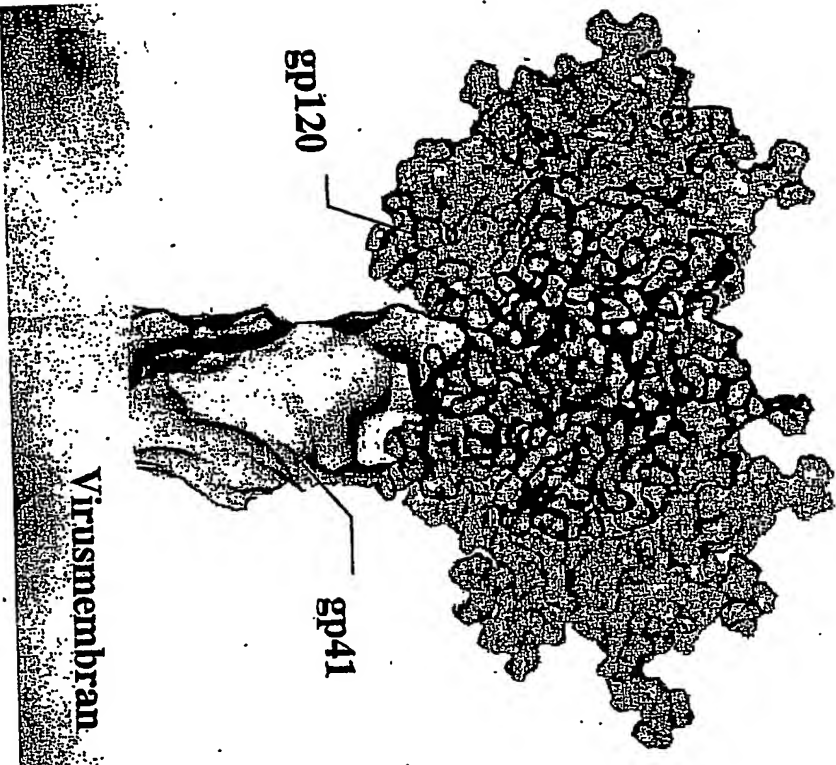


Abb.2A

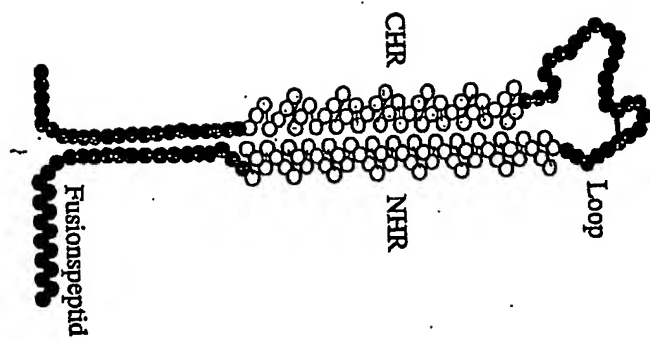


Abb.2B

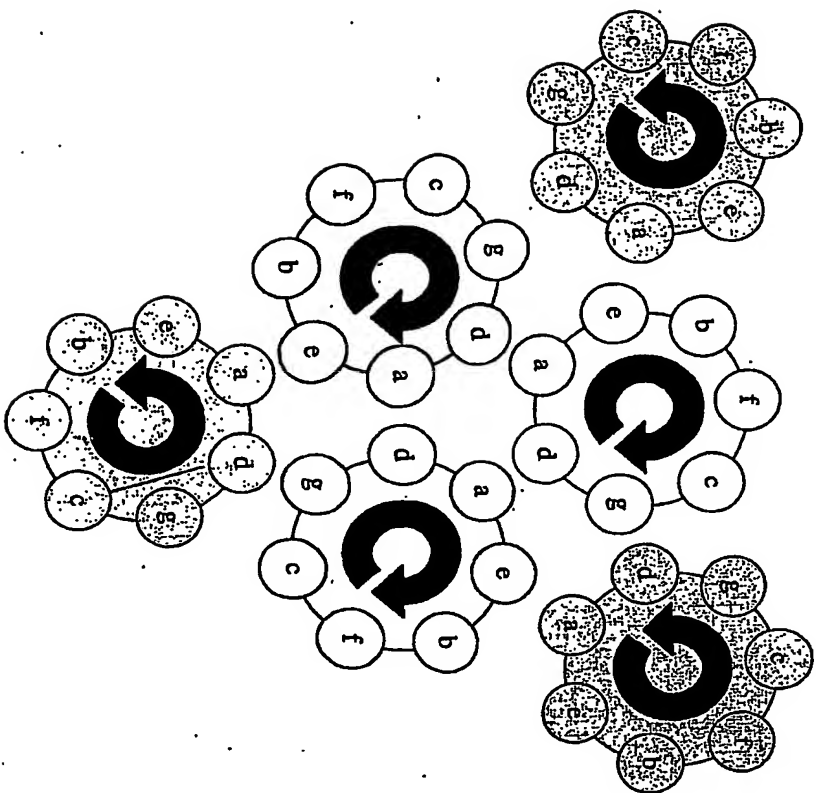


Abb. 2c

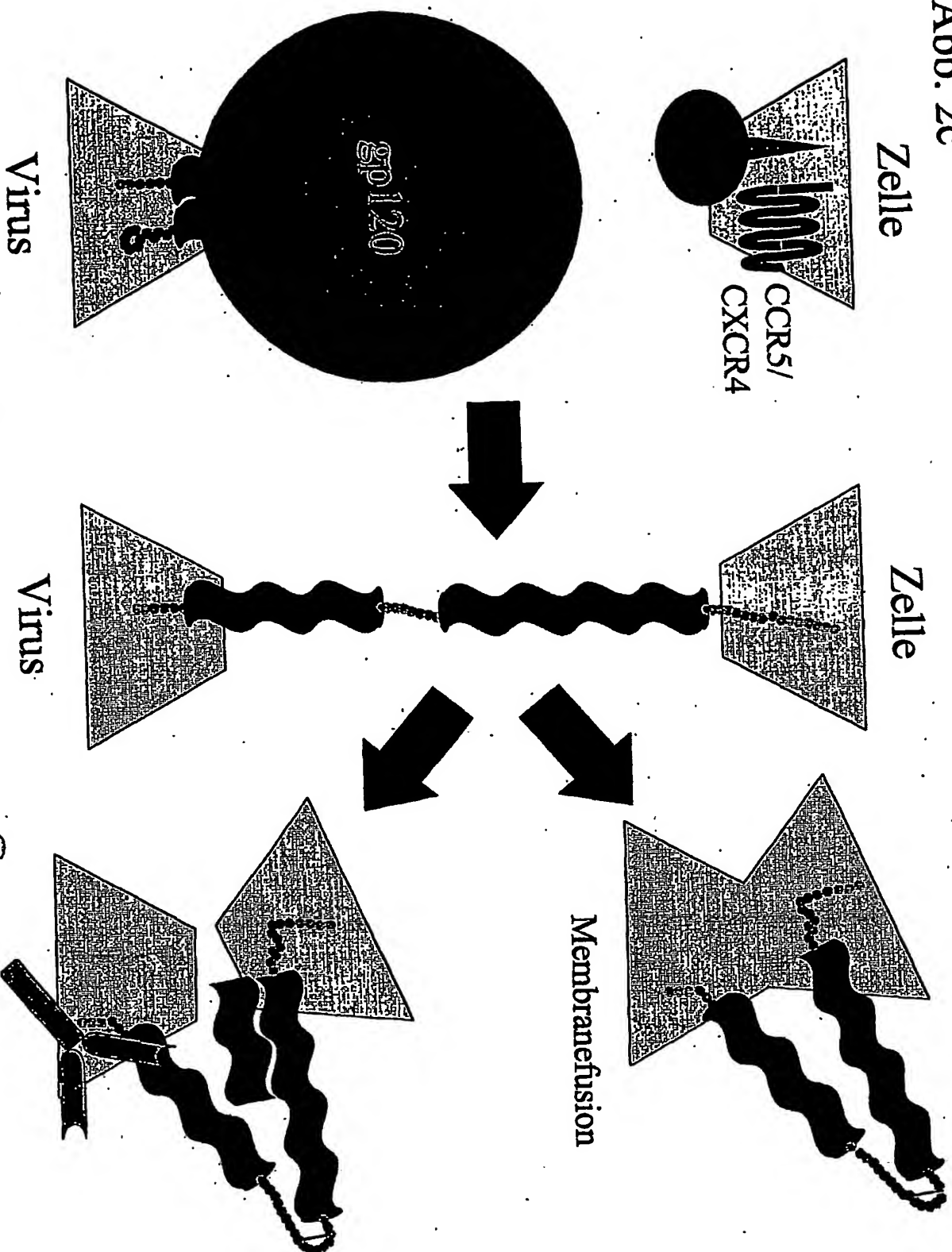


Abb.3

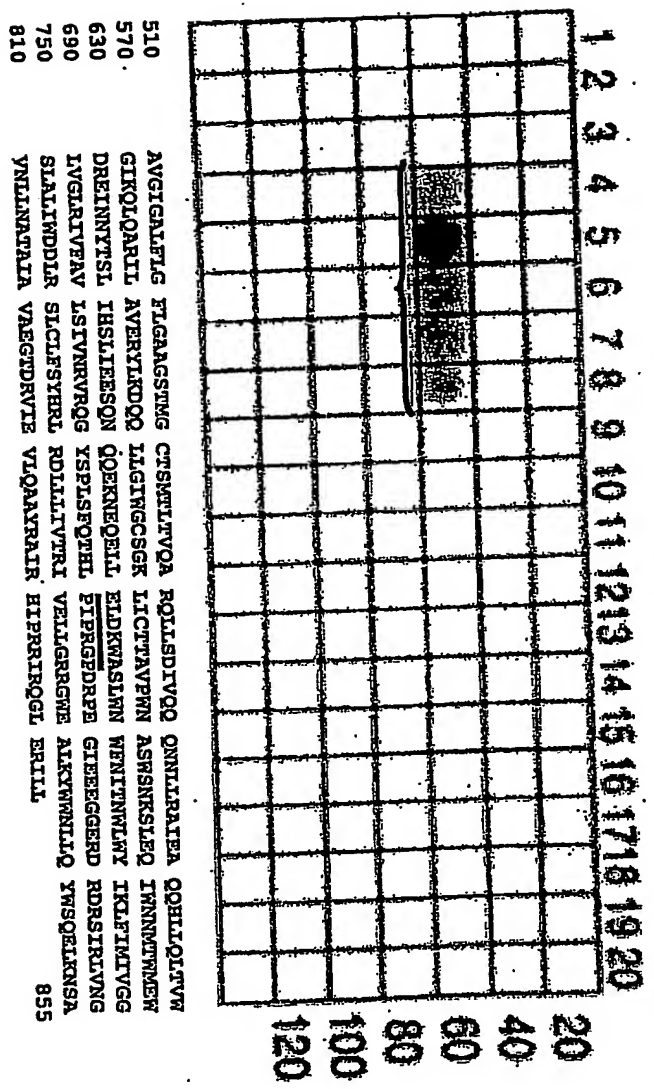
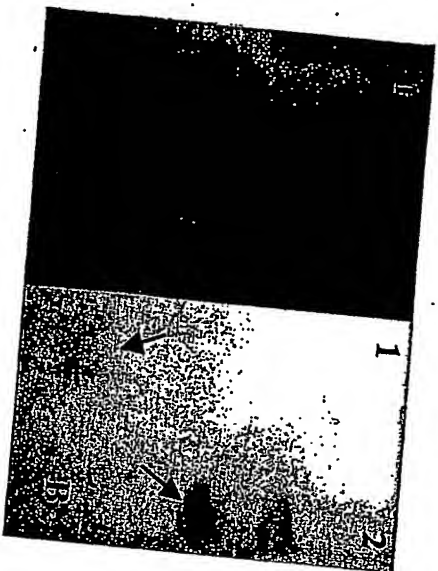


Abb.4

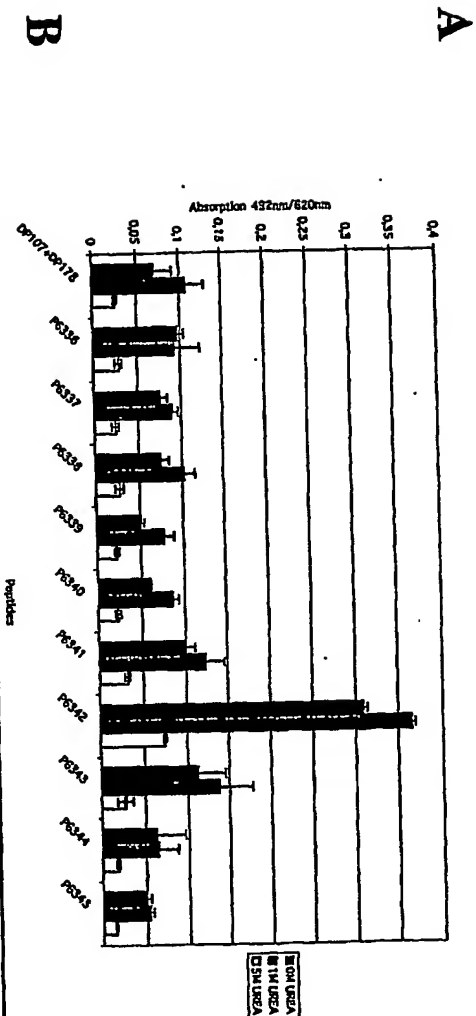
DP178



Dimere srp41

Monomere srp41

Abb.5



NIH-Peptide
 6336 QREKRAIGALFLGF
 6337 RAIGALFLGFLGAA
 6338 GALFLGFLGAGSTM
 6339 LGFLGAGSTMGAAS
 6340 GAGSTMGAASVTLF
 6341 STMGASVTLVQAR
 6342 AASVTLVQARLLS
 6343 TLTVQARLLSGIVQ
 6344 QARLLSGIVQOQNN
 6345 ILSGIVQOQNNILRA
 DP107 NNILRALEAQOHLLQLTWGIKQLQARLLAVERKRDQ

Abb.6

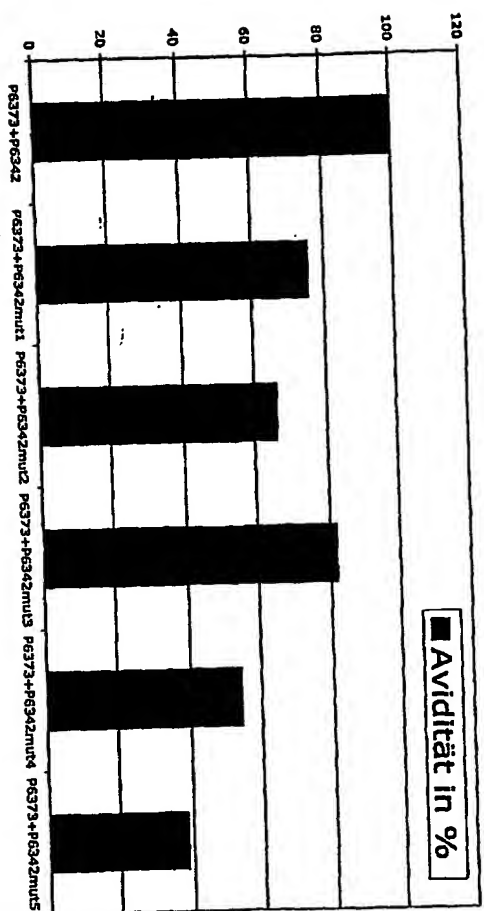


Abb.7

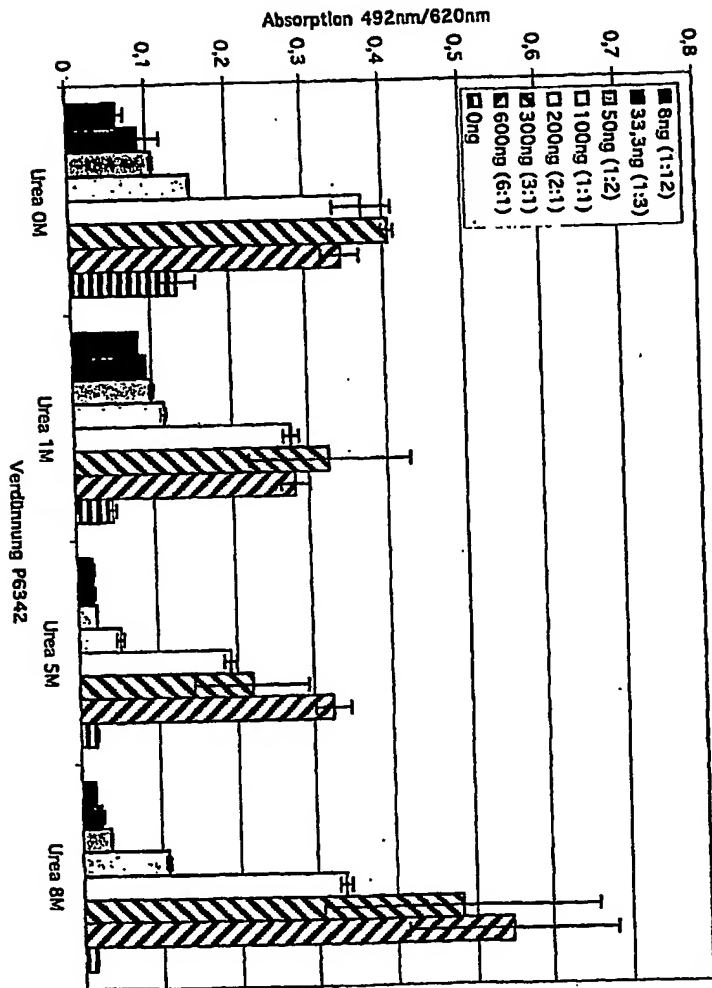


Abb.8

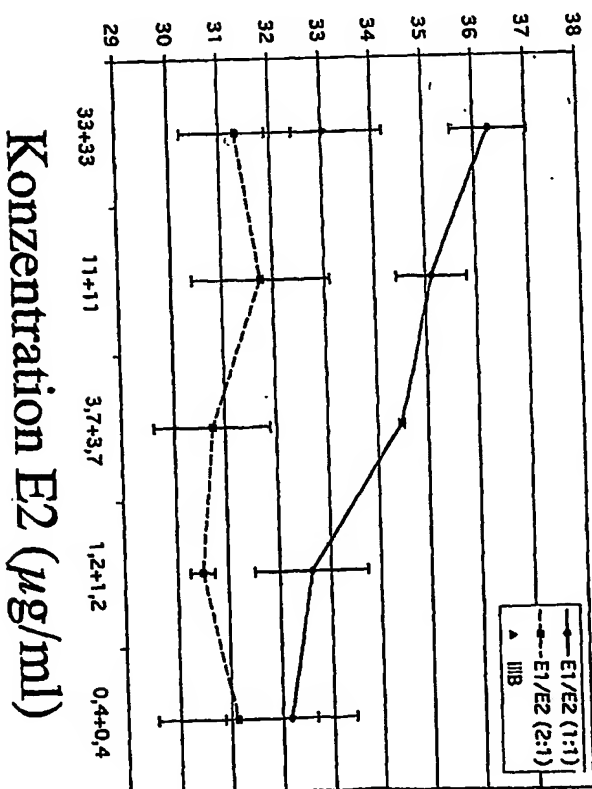
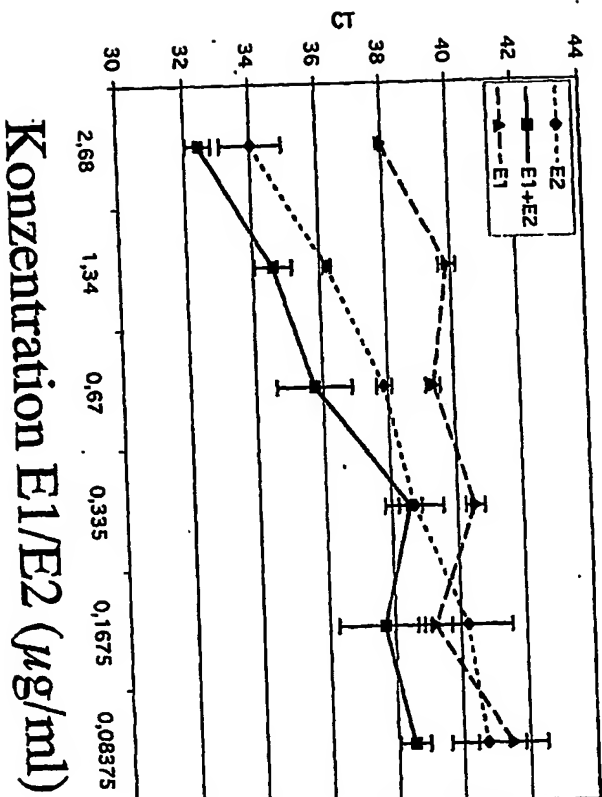


Abb.9

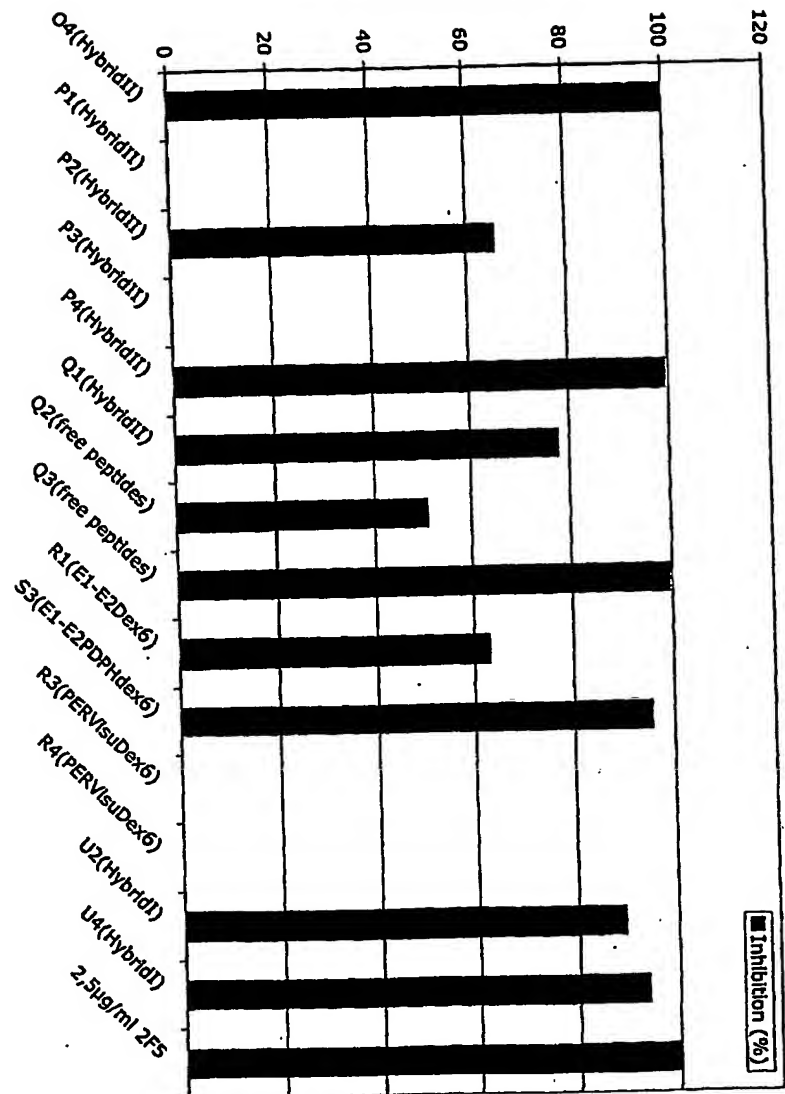
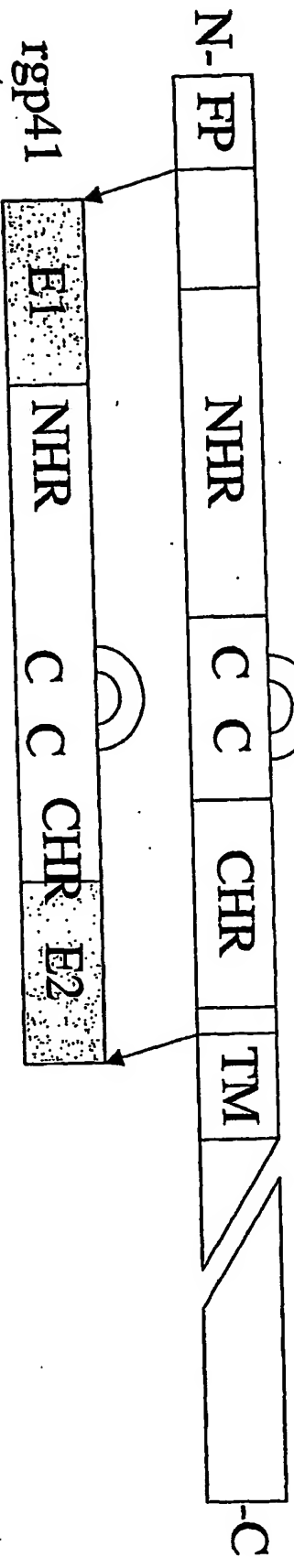


Abb. 10

A: von gp41 abgeleitete rekombinante Proteine



B: von p15E/gp41 abgeleitete rekombinante Proteine

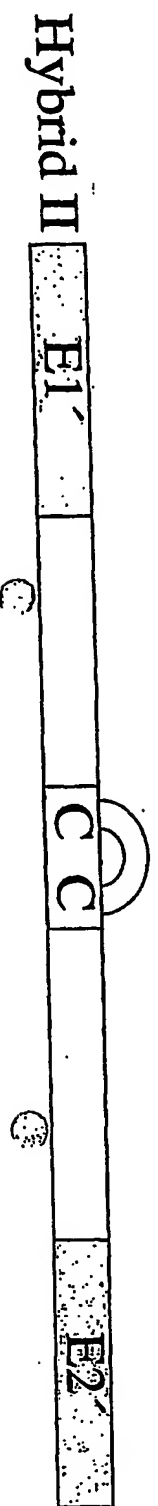
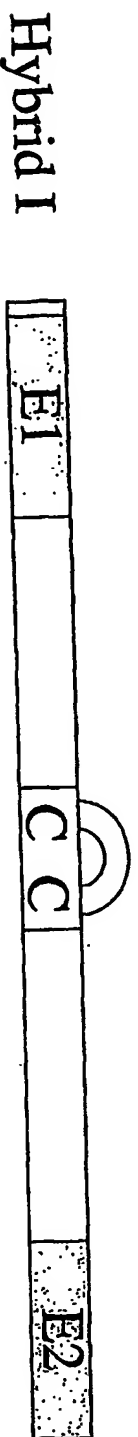
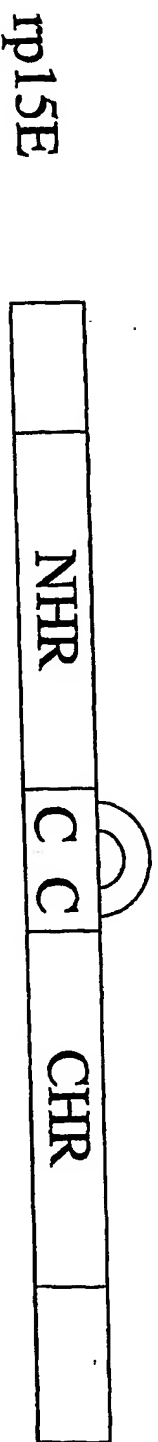
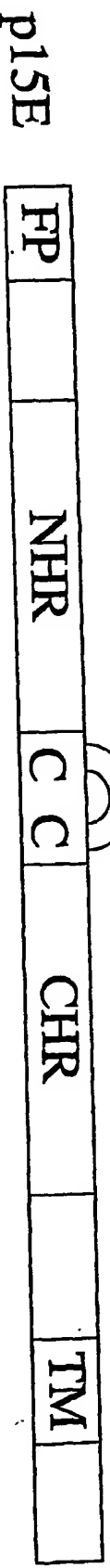
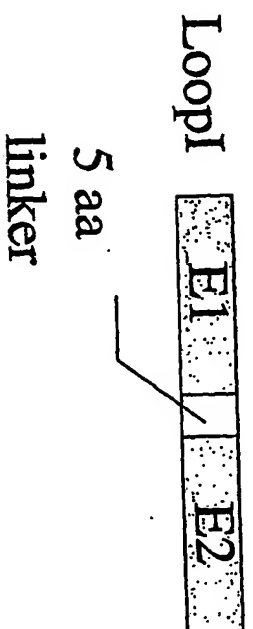


Abb. 11

A: Recombinantes Loop-Protein



B: Freie Peptide und Peptide nach Cross-linking an 6kDa Dextran
mittels PDPH

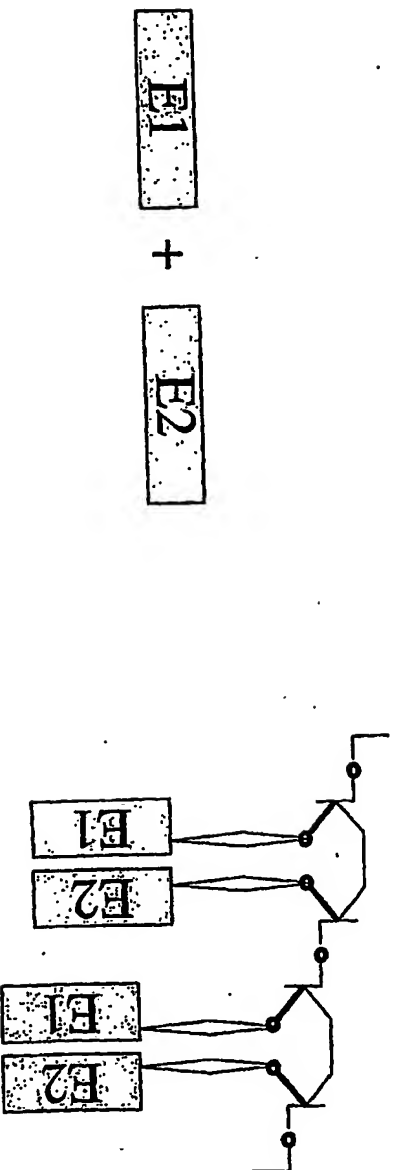


Tabelle 1:

Tiere	Zahl der immunisierten Ratten	Für die Immunisierung und das Boostern verwendete Antigene	Zahl der Tiere mit neutralisierenden Seren/Zahl der immunisierten Tiere ($\Delta C_t > 2$)
N1-4	4	CBPrgp41	0/4
O4, P1-4, Q1	6	Hybrid II	3/6
Q2-4	3	E1/E2 freie Peptide	2/3
R1, R2	2	E1/E2-Dextran 6-Konjugate	1/2
S1-3	3	E1/E2-PDPH*-Dextran6-Konjugate	1/3
S4, T1-2	3	E1 freies Peptid	0/3
T3,4, U1	3	E2 freies Peptid	0/3
U2-4	3	Hybrid I	2/2
V1-4, W1-2	6	Loop I	n.t.**

* 3-(2-Pyridyldithio) Propionyl Hydrazid, ** nicht getestet

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☒ **BLACK BORDERS**
- ☐ **IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- ☐ **FADED TEXT OR DRAWING**
- ☐ **BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- ☐ **SKEWED/SLANTED IMAGES**
- ☐ **COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- ☐ **GRAY SCALE DOCUMENTS**
- ☒ **LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- ☐ **REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- ☐ **OTHER:** _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.